

(19) 日本国特許庁 (J P)

(12) 公表特許公報 (A)

(11) 特許出願公表番号

特表2003-500645

(P2003-500645A)

(43) 公表日 平成15年1月7日 (2003.1.7)

(51) Int.Cl. ⁷	識別記号	F I	テーマコード (参考)
G 0 1 N 1/28		C 1 2 M 1/00	A 2 G 0 4 5
C 1 2 M 1/00		G 0 1 N 33/483	F 2 G 0 5 2
G 0 1 N 27/447		C 1 2 Q 1/68	Z 4 B 0 2 4
33/483		G 0 1 N 1/28	J 4 B 0 2 9
// C 1 2 N 15/09		27/26	3 1 5 K 4 B 0 6 3
		審査請求 未請求 予備審査請求 有	(全 100 頁) 最終頁に続く

(21) 出願番号 特願2000-620338(P2000-620338)
 (86) (22) 出願日 平成12年5月19日 (2000.5.19)
 (85) 翻訳文提出日 平成13年11月12日 (2001.11.12)
 (86) 国際出願番号 PCT/EP 00/04560
 (87) 国際公開番号 WO 00/071999
 (87) 国際公開日 平成12年11月30日 (2000.11.30)
 (31) 優先権主張番号 299 08 807.3
 (32) 優先日 平成11年5月19日 (1999.5.19)
 (33) 優先権主張国 ドイツ (DE)
 (31) 優先権主張番号 199 48 049.4
 (32) 優先日 平成11年9月27日 (1999.9.27)
 (33) 優先権主張国 ドイツ (DE)

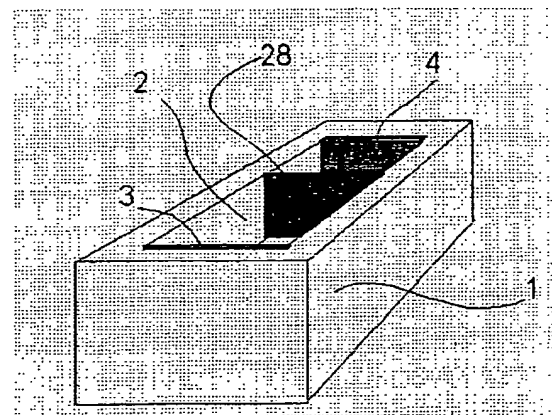
(71) 出願人 ビラテック アクチェンゲゼルシャフト
 ドイツ連邦共和国 デー・07407 ルード
 ルシュタット フリッツ・ボラント・シュ
 トラーセ 7
 (72) 発明者 ベルクマン クレメンス
 ドイツ連邦共和国 デー・07745 イェー
 ナ ミューレンシュトラーセ 53
 (72) 発明者 カプラン トーマス
 ドイツ連邦共和国 デー・07407 ルード
 ルシュタット グーテンベルクシュトラー
 セ 3
 (74) 代理人 弁理士 伊藤 武久 (外1名)

最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 荷電した分子を単離するための装置および方法

(57) 【要約】

端部における電極 (3、4) と少なくとも1つの中間組込部 (28) とを有する反応チャンネル (2) 内にて、荷電した分子を電気溶離するための、上方に向かって開いている装置について記載される。この装置は、特に x、y、z・ロボットにおける自動化のために構成されている。



【特許請求の範囲】

【請求項1】上方に向かって開いているチャンネル（2）を備えた下方に向かって閉じている本体（1）と、チャンネル（2）の左右の外側境界部としての2つの電極（3、4）とを有する、荷電した分子を単離するための装置において

、
チャンネル（2）における電極（3、4）間に1つ又は複数の中間組込部（28）が配置されていて、この又はこれらの中間組込部（28）がチャンネル（2）を2つ又は複数の室に分割することを特徴とする装置。

【請求項2】中間組込部（28）の少なくとも1つ、特に全ての中間組込部（28）が、一方では液体遮断部であり、他方では荷電した分子を透過させることを特徴とする、請求項1に記載の装置。

【請求項3】中間組込部（28）の少なくとも1つ、特に全ての中間組込部（28）が、その性状により、荷電した分子の電気溶離が可能であるように電気浸透流を制限することを特徴とする、請求項1および2に記載の装置。

【請求項4】中間組込部においては、形状安定化されたゲルが扱われることを特徴とする、請求項1～3に記載の装置。

【請求項5】中間組込部においては、クロスが扱われることを特徴とする、請求項1～3に記載の装置。

【請求項6】クロス（5）により、陽極から陰極への電気浸透流が生成されることを特徴とする、請求項5に記載の装置。

【請求項7】クロス（5）が、 $0.1\mu\text{m}$ ～ $50\mu\text{m}$ 、有利には $0.5\mu\text{m}$ ～ $5\mu\text{m}$ のメッシュサイズを有することを特徴とする、請求項5または6に記載の装置。

【請求項8】クロス（5）が、そのメッシュサイズに関して、所定の大きさを有する生物学的に活性状態の粒子がクロス（5）に進入し得ないように決定されていることを特徴とする、請求項5～7に記載の装置。

【請求項9】荷電した分子のクロス（5）への吸着が、40%よりも小さく、有利には10%よりも小さいことを特徴とする、請求項5～8に記載の装置。

【請求項10】クロス（5）がカレンダーにかけられて処理されたものであ

ることを特徴とする、請求項5～9に記載の装置。

【請求項11】中間組込部においては、開閉され得る液体遮断部（13）が扱われることを特徴とする、請求項1～3に記載の装置。

【請求項12】電気浸透流により、サンプル抽出空間（10）の容積が減少されることを特徴とする、請求項1～11に記載の装置。

【請求項13】陽極空間（8）内および陰極空間（6）内では、残りの室内よりも高い濃度を有する緩衝液が使用されることを特徴とする、請求項1～12に記載の装置。

【請求項14】異なるpH値を有する緩衝液が室内にて予め保持されることを特徴とする、請求項1～13に記載の装置。

【請求項15】室内にて、酵素的反応またはレセプター／リガンド・結合が行われることを特徴とする、請求項1～14に記載の装置。

【請求項16】酵素的反応またはレセプター／リガンド・結合が荷電した分子の電気泳動移行中に行われることを特徴とする、請求項15に記載の装置。

【請求項17】陽極から陰極への電気浸透流が生成され、この電気浸透流がサンプル抽出空間（7）内における濃縮を導くことを特徴とする、請求項1～16に記載の装置。

【請求項18】少なくとも1つの電極の周辺が可逆的に磁界にさらされ得ることを特徴とする、請求項1～17に記載の装置。

【請求項19】上方に向かって開いているチャンネルが中央部にて狭窄部を有することを特徴とする、請求項1～18に記載の装置。

【請求項20】上方に向かって開いているチャンネル（2）の容積が、0.01ml～5ml、有利には0.2ml～2mlであることを特徴とする、請求項1～19に記載の装置。

【請求項21】上方に向かって開いているチャンネルが長方形または円筒形であることを特徴とする、請求項1～20に記載の装置。

【請求項22】上方に向かって開いているチャンネルが複数の基本要素から液密に構成されていることを特徴とする、請求項1～21に記載の装置。

【請求項23】電気泳動の目的のための形状安定化されたゲルにおいて、形

形状安定化が支持要素により達成されることを特徴とする形状安定化されたゲル。

【請求項 24】 支持要素が焼結されたプラスチックから成ることを特徴とする、請求項 23 に記載の形状安定化されたゲル。

【請求項 25】 焼結されたプラスチックがポリプロピレン又はポリエチレンから成ることを特徴とする、請求項 23 または 24 に記載の形状安定化されたゲル。

【請求項 26】 焼結されたプラスチックが、 $1\mu\text{m}\sim 200\mu\text{m}$ 、有利には $20\mu\text{m}\sim 120\mu\text{m}$ の細孔サイズを有することを特徴とする、請求項 23～25 に記載の形状安定化されたゲル。

【請求項 27】 支持要素が 1 つ又は複数のクロスから成ることを特徴とする、請求項 23 に記載の形状安定化されたゲル。

【請求項 28】 クロスが、プラスチック、特にポリエステルまたはポリアミドから成ることを特徴とする、請求項 27 に記載の形状安定化されたゲル。

【請求項 29】 クロスが、 $0.1\mu\text{m}\sim 500\mu\text{m}$ 、有利には $0.5\mu\text{m}\sim 10\mu\text{m}$ のメッシュサイズを有することを特徴とする、請求項 28 に記載の形状安定化されたゲル。

【請求項 30】 免疫アッセイにて結合相から自由相を分離するために、請求項 23～29 に記載の形状安定化されたゲルを使用すること。

【請求項 31】 ゲルプロットイングのために、請求項 23～29 に記載の形状安定化されたゲルを使用すること。

【請求項 32】 請求項 1～4 に記載の装置にて、請求項 23～29 に記載の形状安定化されたゲルを使用すること。

【請求項 33】 レセプター・リガンド・アッセイにて結合相から自由相を分離するために、請求項 1～22 に記載の装置を使用すること。

【請求項 34】 核酸の単離のために、請求項 1～22 に記載の装置を使用すること。

【請求項 35】 リボ核酸 (RNA) による汚染を伴わずにデオキシリボ核酸 (DNA) を単離するために、請求項 1～22 に記載の装置を使用すること。

【請求項 36】 デオキシリボ核酸 (DNA) による汚染を伴わずにリボ核酸

(RNA)を単離するために、請求項1～22に記載の装置を使用すること。

【請求項37】特に請求項1～22に記載の装置における反応チャンネル内にて電気泳動手段を用いて混合物内の荷電した分子を単離するための方法において、

液状の混合物が反応チャンネル内に取り入れられ、反応チャンネル内にて電気泳動にかけられ、反応チャンネル内のこの電気泳動において更にプロセッシングされ、このプロセッシングの後、単離された可溶状の荷電した分子が反応チャンネルから抽出されることを特徴とする方法。

【請求項38】混合物として、溶解された生体サンプルが使用されることを特徴とする、請求項37に記載の方法。

【請求項39】1つ又は複数の形状安定化されたゲルが反応チャンネルを異なる室に分割することを特徴とする、請求項37または38に記載の方法。

【請求項40】反応チャンネル内の電気泳動にてリガンド・レセプター・結合が行われることを特徴とする、請求項37～39に記載の方法。

【請求項41】反応チャンネル内の電気泳動にて酵素的反応が行われることを特徴とする、請求項37～40に記載の方法。

【請求項42】反応チャンネル内の電気泳動にて濃縮が行われることを特徴とする、請求項37～41に記載の方法。

【請求項43】荷電した分子の電気泳動が可能であるように、電気泳動にて電気浸透流が減少されることを特徴とする、請求項37～42に記載の方法。

【請求項44】リガンド・レセプター・アッセイ、特に免疫アッセイにて自由相と結合相が分離され、それにより定量決定が可能とされることを特徴とする、請求項37～43に記載の方法。

【請求項45】ラベルを有する成分を混合物から分離することにより定量決定が実施されることを特徴とする、請求項37～44に記載の方法。

【請求項46】ラベルが、放射性同位体、酵素、蛍光発光物質、または、ルミネセンス物質から成ることを特徴とする、請求項45に記載の方法。

【請求項47】単離された荷電した分子を有する抽出された溶液内の洗浄剤の濃度が、溶解されたサンプルの最初に反応チャンネル内に取り入れられた溶液

の濃度よりも小さいことを特徴とする、請求項 37～46 に記載の方法。

【請求項 48】溶解混合物に第 2 の緩衝成分が付加され、その後電気溶離が行われることを特徴とする、請求項 37～47 に記載の方法。

【請求項 49】リボ核酸 (RNA) による汚染を伴わずにデオキシリボ核酸 (DNA) を単離するために、請求項 37～48 に記載の方法を使用すること。

【請求項 50】デオキシリボ核酸 (DNA) による汚染を伴わずにリボ核酸 (RNA) を単離するために、請求項 37～48 に記載の方法を使用すること。

【請求項 51】免疫アッセイを実施するために、請求項 37～48 に記載の方法を使用すること。

【発明の詳細な説明】

【0001】

本発明は、荷電した分子を単離するための方法および装置に関し、この方法および装置は、例えば、レセプター・リガンド・混合物内の荷電した分子を単離する場合、または、核酸のサンプル調製の場合のように幅広い使用範囲を有する。

【0002】

特に最後に記した使用のためには、W097/34908及びW098/58251にて記載されているように、例えば電気溶離のような特殊な電気泳動プロセスが使用される。この方法において、荷電した分子は、先ず吸着剤に結合され、その後、電気溶離法にて再び遊離され、抽出容積部内に移行され、そこで濃縮も成される。電気溶離用の他の装置は、例えば米国特許第5340449号公報ならびに米国特許第4608147号公報にて記載されている。しかし、そこで説明されている装置は、W097/34908による方法のために構成または設けられたものではなく、閉じていてネジ固定される室システムを含んでいる。この場合、これらの装置は電気泳動緩衝タンク内に対応的に固定され、この際、室システムは電気泳動緩衝タンクに対して気密且つ液密に閉鎖されている。これらの装置の本質的な短所は、これらの装置がピペットロボットにおける自動化に適していないということである。従って、これらの装置は、大きなサンプル処理量を有する標準法のためには使用され得ない。

【0003】

上方に向かって開いている電気溶離装置を開発する場合、その形状が詳細にはどのような外観を呈するかに応じて電気浸透流（EOF）が考慮されなくてはならないという事実を考える必要がある。そのための詳細は、例えば「キャピラリー電気クロマトグラフィー - 技術と応用 (Capillary Electrochromatography - Technology and Applications)」(CEC-ガイドブック (CEC-Guidebook)、ヒューレット・パッカード (Hewlett-Packard)、発行 No. : 5968-3231E) における第2章、並びに「キャピラリー電気泳動による核酸の分析 (Analysis of Nucleic Acids by Capillary Electrophoresis)」(Chr. ヘラー (Chr. Heller) (主筆)、ISBN 3-528-06871-X、1997年) における24頁以下に記載されている。例えば電気溶離領域内のキャピラリー開口部により引き起こされるこの電気浸透流

は、電気溶離法に多大な影響を与え、場合によっては寧ろ不可能なものにしてしまう。

【0004】

特に重要なこととして、従来の装置では、所望の単離が終了され得る以前に、電気浸透流の発生が原因で室の1つが活動停止状態になってしまうという問題点がある。室の1つのこのような活動停止状態を回避するために、陽極室と陰極室との間の液体交換のような複雑な措置が、電気浸透流を補整するために今までは必要であった。

【0005】

本発明の課題は、自動化が可能であり、電気浸透流が原因で発生する従来の技術の問題点を少なくとも部分的に解消する、荷電した分子を単離するための装置を提供することである。

【0006】

この課題は、本発明に従って、それぞれの請求項に記載されている装置および方法によって解決される。

【0007】

荷電した分子を単離するための本発明による装置は、上方に向かって開いている少なくとも1つのチャンネルを備えた下方に向かって閉じている本体と、チャンネルの左右の外側境界部としての2つの電極とから構成され、この装置は、チャンネルにおける電極間に1つ又は複数の中間組込部が配置されていて、これらの中間組込部がチャンネルを2つ又は複数の室に分割することにより特徴付けられている。

【0008】

少なくともサンプル投入領域およびサンプル抽出領域で上方に向かって開いているチャンネルを使用することは、例えばピペットロボットまたはx、y、z・ロボットを用いて自動化される方法において本発明による装置の使用を可能にする。更に、中間組込部により電気浸透流が防止ないしは減少される。これらの中間組込部は僅かな電気浸透流だけを特に許容し、この電気浸透流は濃縮のために望まれるものであるが、室の活動停止状態を導くことはないので、荷電した分子

の電気溶離が可能である。つまり、本発明による装置の中間組込部は、特に、荷電した分子を透過させるが、他方では液体遮断部を意味することになり、この液体遮断部により電気浸透流が制限され得る。この際、使用に応じて、電気浸透流を完全に防止すること、または、濃縮のために有利に使用され得る僅かな電気浸透流を許容することが可能である。有利には、本発明による中間組込部により、サンプル投入室の容積ないしはサンプル抽出室の容積が、電気溶離の最大60分、有利には最大30分、特に有利には最大10分、及び、電気溶離の最低30秒、有利には最低1分、更に有利には最低2分という時間内で、90容積%よりも多くない程度、有利には50容積%よりも多くない程度、特に有利には30容積%よりも多くない程度で減少されるように電気浸透流が制限される。また、室容積が前記の時間間隔で、10容積%よりも多くない程度、有利には5容積%よりも多くない程度で減少されるように電気浸透流を制限することも可能である。

【0009】

本発明による装置は任意の電圧で稼動され得るが、有利には、250Vに等しいか又はそれよりも低い電圧、特に42Vよりも低い電圧が使用される。

【0010】

本発明による装置の大きさは使用目的に応じて任意に選択され得て、例えば、数リットルまたはそれよりも大きい生産物スケールから、下記するように例えば従来のマイクロ滴定プレート上にて使用するために数マイクロリットルの室容積を有する小型化された装置までである。上方に向かって開いているチャンネルの容積は、有利には0.01ml～5ml、更に有利には0.2ml～2mlである。

【0011】

基本的に、本発明による装置を用いて、コンプレックス、クラスター、特殊な結合ペアーなどのような上位の構成物も含めて、荷電した全ての分子が単離され得る。有利な荷電した分子の例としては、核酸、特に、DNA、RNA、タンパク質、及び他の自然生産物、並びに色素のような生体分子である。つまり、この装置は、例えばタンパク質混合物分析や免疫アッセイのために使用され得る。特に興味深い使用領域として、ゲル、例えば2次元電気泳動ゲルからタンパク質を

溶離するために装置を使用することが挙げられる。この技術は、ゲノムプロジェクト（例えばH u g o (Human Genome Project)）にて発見されたDNA塩基配列のタンパク質機能を決定するためのプロテオミクス(Proteomics)にて特に使用される。また、本発明に従って、核酸自体も単離され得る。

【0012】

100Daよりも小さいものから数百万Daよりも大きいものに至るまでの大きな分子量領域における分子が本発明による装置を用いて単離され得ることが確認された。つまり、色素分子やポリペプチドのような小さな分子の他に、ゲノム酵母DNAのような大きな分子も中間組込部を浸透し、それにより単離ないしは浄化され得ることが観察された。

【0013】

特に有利な実施形態では、中間組込部の少なくとも1つが形状安定化されたゲルから構成されている。例えば、0.1%ゲル～10%ゲル、有利には0.2%ゲル～1.2%ゲル、更に有利には0.8%ゲルという小さな濃度のゲル、例えばアガロースゲルが、傑出した分離特性ないしは濾過特性を有することが意外にも確認され、この際、荷電した粒子は透過され、それに対して、望まれない電気浸透流は最低限に制限される。しかし、このように小さな濃度のゲルにおける問題点としては、これらのゲルが形状安定性または機械性に関して極めて不安定であり、それにより、分離要素として使用され得るであろうフォイルまたはフィルムが製造され得ないことが挙げられる。この種のゲルを形状安定化することにより、前記の有利な特性を有する機械的に安定した要素が獲得され得ることが確認された。従って、本発明は、そのような形状安定化されたゲル、並びに、上記の装置における中間組込部としてのそれらのゲルの使用に関するものでもある。

【0014】

有利なゲルは、容易に変形可能であり、液体ないしは気体に富んだ少なくとも2つの成分から成る分散系であり、長い粒子および／または高度に枝分かれした粒子と、液体、特に水とがコロイド状に分散された固体の物質から構成されている。適切なゲルの例としては、ゼラチン、寒天、カラゲーン、アルギン酸塩、アルギン酸、フィロフォラン(Phyllophoran)、ファセララン(Furcellaran)、アガ

ロースなどのようなポリサッカリドゲル及びタンパク質ゲル、並びに、ポリアクリルアミドゲルのようなポリマーゲルが挙げられる。

【0015】

本発明に従い、形状安定化されたゲルは、分離要素、即ち例えば分離フィルタまたは分離膜として使用され、担体材料としては使用されない。これらのゲルは、有利には、少なくとも0.1mm、有利には0.5mm、及び、最大20mm、有利には最大5mm、特に有利には最大2mmの厚さを有する薄板として使用される。この際、分子はゲルを横断して移動、即ち最も薄い寸法を通じて移動する。

【0016】

形状安定性は有利には支持要素により達成され、この支持要素上ないしは支持要素内にゲルが取り入れられる。焼結されたプラスチックの使用は特に有利であり、例えば、1 μ m～200 μ m、有利には20 μ m～120 μ mの細孔サイズを有する焼結されたポリプロピレン又はポリエチレンである。また、支持要素としてクロスを使用することも傑出した結果を達成させ、例えば、0.1 μ m～500 μ m、有利には0.5 μ m～10 μ mのメッシュサイズを有するポリエステル又はポリアミドのようなプラスチックから成るクロスである。

【0017】

ゲルの架橋度により、形状安定化されたゲルの透過性が設定され得る。この際、所望の荷電した分子が印加された電圧によってゲルを通り抜け、その後にサンプル抽出室から獲得され得るように透過性を選択することが可能である。また、荷電した分子がゲル内に付着し、その後に他のステップで形状安定化されたゲルから再び回収されるように架橋度を選択することも多くの使用にとって有利であり得る。ゲル内における所望の分析物の付着は、分析物と特有（例えばストレプトアビジン(Streptavidin)ないしはビオチン）に結合、または分析物と非特有（例えば親水基または疎水基）に結合する官能基を用いた適切な変性化によっても達成され得る。

【0018】

更に、中間組込部として、開閉され得る液体遮断部を使用することも可能であ

る。

【0019】

他の実施形態では、中間組込部としてクロスが使用される。この際、電気溶離条件下で、クロスによって生成される陽極から陰極への電気浸透流が僅かであることは有利であり得る。過度な電気浸透流を同時に回避しながら荷電した粒子の通り抜けを達成するために、有利には、クロスは、 $0.1\mu\text{m}\sim 50\mu\text{m}$ 、有利には $0.5\mu\text{m}\sim 5\mu\text{m}$ のメッシュサイズを有する。荷電した分子のクロスへの吸着は、所望の分析物をサンプル抽出室内へと通り抜けさせることを可能とするために、有利には40%よりも小さく、特に有利には10%よりも小さい。クロスがカレンダーにかけられて処理されたものであると特に有利な結果が得られる。

【0020】

特に、分析物を例えば細胞残留物の生体サンプルから分離する場合、所定の大きさを有する生物学的に活性状態の粒子がクロスに進入し得ないようにメッシュサイズが決定される。

【0021】

本発明による装置は、意図する使用に応じて、柔軟性のある操作と適切な構成を可能とする。所望の分析物、例えば核酸またはタンパク質がサンプル混合物の最初の分子としてではなく中間組込部を通過する場合には、例えば複室システムが使用され得る。このことは、例えば、細胞を溶解するために洗浄剤を使用する場合であり得る。この場合、有利には、中間組込部を通じて最初に到達する洗浄剤がサンプル抽出空間を通じて他の室内へと電気溶離されるように装置が選択される。

【0022】

更に、加えられている条件下にてそれ自体電荷を伴わない所望の分子に担体により電荷を設けることも可能であり、例えば荷電した特有の抗体または雑種形成プローブを使用することによってである。更に、本発明による装置を多次元的に形成することも可能であり、例えば、十字の形状であり、それにより多次元の分別が可能となる。

【0023】

少なくとも4つの室を有する装置が特に有利であり、この際、陽極ないしは陰極に隣接して位置する陽極室および陰極室は、それらの間に位置するサンプル投入室ないしはサンプル抽出室と比べて比較的大きい。有利には、陰極室および陽極室は、サンプル抽出室ないしはサンプル投入室の容積に対して5:1~20:1の容積を有する。このようにしてサンプル容積は少なく保持され、他方では電極における容積が大きいので、そこで生じ得る望まれない副作用が然程重要ではなくなる。

【0024】

陽極室ないしは陰極室と比べてサンプル抽出室ないしはサンプル投入室の容積を減少させることは、例えば、上方に向かって開いているチャンネルが中央部にて狭窄部を有することにより達成され得る。

【0025】

異なる容積に追加的に、有利には、個々の室内にて異なる緩衝液濃度も使用され、この際、陽極室ないしは陰極室内の緩衝液濃度は、有利には、サンプル投入室ないしはサンプル抽出室の容積に対して有利には5:1~20:1である。緩衝液濃度の他に個々の室内のpH値も異なって設定され得る。

【0026】

例として図26に図示されているように、特に有利な実施形態では装置が4つの室から構成されている。左側の陰極から出発して、先ず陰極室であり、この陰極室は比較的大きく、例えば1.6mlの容積を有し、高モルの緩衝液、例えば100mMの濃度の緩衝液を含む。この室は、膜によりサンプル投入室から分割され、このサンプル投入室は、より小さな容積、例えば160 μ l、及び、より小さな緩衝液濃度、例えば10mMを有する。サンプル投入室とサンプル抽出室との間には形状安定化されたゲルが設けられていて、例えばアガロースゲル分離フィルターであり、これは、アガロースゲルで満たされている焼結されたプラスチックから構成されている。またサンプル抽出室は、再び、小さい容積、例えば160 μ l、及び、小さな緩衝液濃度、例えば10mMを有する。サンプル抽出室と陽極室との間の分割部として、この有利な実施形態では、安定化された他の

アガロースゲルフィルターが作用している。陽極室自体は、再び、比較的大きく、例えば1.6mlであり、高い緩衝液濃度、例えば100mMを有する。所望の分析物が電気泳動により第2のゲルフィルターを通り抜けることは、一方では、分離時間の適切な調節により、他方では、サンプル抽出室および陽極室内の緩衝液濃度の調節により防止される。サンプル抽出空間およびサンプル投入空間と比べて陽極空間および陰極空間における高い緩衝液濃度が装置の分離力および浸透流の減少に追加的な有利な影響を与えることが確認された。サンプル抽出室から抽出されたサンプルは、例えば質量分析法を用いて分析され得る、またはPCRを用いて更に処理され得る。

【0027】

本発明による装置の他の本質的な長所として、移行ステップ中に分析物のプロセッシングが行われ得ることが挙げられる。有利には、室内にて、特に荷電した分子の電気泳動移行中に、酵素的反応またはレセプター／リガンド・結合が行われる。

【0028】

分離特性の更なる改善は、少なくとも1つの電極の周辺における磁界の可逆印加により達成され得る。

【0029】

電極は、導電性材料、例えば金属、有利には導電性プラスチックから製造され得る。全装置は、組立キットシステムにおける個々のモジュールからも構成され得る。

【0030】

本発明による装置は、例えば、核酸の単離のため、RNAによる汚染を伴わないDNAの単離のため、または、DNAによる汚染を伴わないRNAの単離のために、レセプター・リガンド・アッセイにおいて結合相から自由相を分離のために使用され得る。

【0031】

更に、本発明は、上記したような装置内にて実施される荷電した分子を単離するための方法に関する。

【0032】

更に、本発明は、反応チャンネル内にて電気泳動手段を用いて混合物内の荷電した分子を単離するための方法に関し、この方法は、液状の混合物が反応チャンネル内に取り入れら、反応チャンネル内にて電気泳動にかけられ、反応チャンネル内のこの電気泳動において更にプロセッシングされ、このプロセッシングの後、単離された可溶状の荷電した分子が反応チャンネルから抽出されることにより特徴付けられている。

【0033】

本発明による方法において、初期混合物は電気泳動中に更に処理ないしはプロセッシングされ、それにより、全方法の明らかな簡素化が達成され得る。例えば、反応チャンネル内の電気泳動において、リガンド・レセプター・結合、酵素的反応、及び／又は、濃縮が行われ得る。

【0034】

上記したような装置、特に、1つの又は複数の形状安定化されたゲルないしは上記した他の組込部が反応チャンネルを異なる室に分割する装置を使用することにより、電気泳動において、室の1つが活動停止状態になることなく、荷電した分子の電気泳動が可能であるように、電気浸透流が減少され得る。

【0035】

特に有利には、混合物として、溶解された生体サンプル、例えば溶解された細胞が使用される。更に、リガンド・レセプター・アッセイ、特に免疫アッセイにて自由相と結合相を分離すること、及びそれにより定量決定を可能とすることが可能である。

【0036】

更に、ラベル、例えば、放射性ラベル、酵素ラベル、蛍光発光ラベル、またはルミネセンスラベルを有する成分を混合物から分離することにより定量決定が実施され得る。

【0037】

電気溶解は、特に、単離された荷電した分子を有する抽出された溶液内の洗浄剤の濃度が、溶解されたサンプルの最初に反応チャンネル内に取り入れられた溶

液内の洗浄剤の濃度よりも小さいという条件下で実施される。電気溶離前の溶解混合物に少なくとも1つの他の緩衝成分を付加することも有利であり得る。

【0038】

ここで記載されているように、上方に向かって開かれている装置が使用されると、自動化可能なピペット装置を使って、サンプル混合物、例えば、核酸、ないしは核酸に結合されている（例えば粒子状の）吸着剤が取り入れられ得る。このような装置は、一般的に（例えば、TECAN社、ローシス(Rosys)社、キャンベラ・パッカード(Canberra Packard)社、ベックマン(Beckman)社)のピペットロボットを使用した自動化に適している。

【0039】

本発明による装置は、一方では、上方に向かって開いている装置を用いて自動化を可能とし、他方では、電気浸透流の要求を考慮している。これらの本発明による装置は、核酸が吸着剤に結合され、それからサンプル投入室内に取り入れられ、引き続いてサンプル濃縮を伴う対応的な電気溶離にかけられるという方法に意外にも使用され得る。特に核酸のサンプル調製に際してであるが他の荷電した分子のサンプル調製に際しても、自動化の観点で見ても出来るだけ簡単な操作性のために、移行、即ち荷電した分子の空間的な変化と、他のプロセスステップが結び付けられるべきである。このプロセスステップは、荷電した分子自体の変化、または荷電した分子の環境の変化にも作用する。電気溶離における移行と結び付けられたこのようなプロセスステップは従来の技術では考慮されていない。

【0040】

本発明による装置および方法の重要な使用の1つは、生体サンプル材料から核酸を単離することである。そのためには、細胞核、ミトコンドリア、ウイルス被膜などの生体区画から核酸を遊離させるために、先ずサンプル材料の溶解が必要不可欠である。また、この溶解のためには、高い濃度の色々な種類の洗浄剤を使用することが有益であると示された。ここで重要な電気泳動プロセスのためには特にイオン構成された洗浄剤が適していて、特に、ドデシル硫酸ナトリウムのようなマイナスに荷電した洗浄剤分子である。

【0041】

溶解されたサンプルの遊離された核酸を、例えば米国特許第4683195号公報によるPCR、または制限酵素を用いた消化にて更に処理しようとする場合、高い洗浄剤濃度は邪魔となり、除去されなくてはならない。新たなプロセスステップとして荷電した分子の環境をそのように変化することは、本発明に従って、対応する装置における移行ステップ、及び本発明による方法と共に実施される。

【0042】

全く異なる形式の他の使用として、分子腫瘍学が挙げられる。ここでは、腫瘍遺伝子のmRNAの分析であり、例えば重要な診断パラメーターである。この際、対応するゲノムDNAからmRNAを単離かつ分離することが決定的であり、その理由は、ゲノムDNAの残留物が引き続くRT・PCRを妨害し、その情報提供力が改ざんされてしまうからである。サンプル調製プロセスにてmRNAを獲得するためには、目下、2つの標準方法が提供されている。

a) 自然に存在するmRNAのオリゴ(A)シーケンスに結合される固相結合したオリゴ(dT)を用いたmRNAの雑種形成、及び、洗浄後の引き続き遊離、並びに、

b) 選択的な沈殿によりmRNAが単離される方法。

【0043】

しかし両方の方法は深刻な短所を有する。つまり、a)ではmRNAが破壊される傾向にあり、その結果、この方法ではmRNAの部分だけが検出され、このことは定量分析を不可能なものとしてしまう。b)による方法では操作に手間がかかり、遠心ステップが必要なために自動化が困難である。

【0044】

移行と他のプロセスステップ、即ちこの場合は酵素DNA消化のプロセスステップを結び付けることにより、DNA汚染を伴うことなくmRNAの単離が可能であることが意外にも認められた。

【0045】

それにより、本出願の対象は、荷電した分子を単離することを目的とした方法および装置であって、これらは、電気泳動移行と他のプロセッシングを結び付け

、この際、このプロセッシングは、荷電した分子の環境または分子自体にも関連し得る。

【0046】

他の有利な使用領域は、分析的なテスト方法であり、これらのテスト方法は、リガンド・レセプター・交互作用に基づき、特に抗体・抗原・反応を利用するものである。このような方法は、通常、免疫アッセイと称されている。この場合、基本的に2つの異なる使用が提供される。即ち、均一免疫アッセイと不均一免疫アッセイである。均一免疫アッセイは、特有にラベリングされた誘導体の形状の抗体と抗原の溶液を生産することによってのみ培養後に測定信号が生成されるという使用方法である。不均一免疫アッセイでは、培養後に、所謂バウンド／フリー・分離、即ち、培養中に生じた抗体・抗原・複合体を、結合されていない自由な成分から分離することが行われなくてはならない。この技術の要約説明は、例えば「実験免疫学のハンドブック (Handbook of Experimental Immunology)」(ウェア、D. M. (Weir, D.M.) (主筆) ; オックスフォード (Oxford) ; ブラックウェル・サイエンティフィック (Blackwell Scientific)) 及びEPO特許第0163122号公報、並びに、そこに含まれる従来技術の引用にて示されている。

【0047】

バウンド／フリー・分離の方法ステップは、プロセスが出来るだけ簡単に自動化されるべき場合に特に困難な課題である。そのために、過去、例えば2重抗体技術、例えばマイクロ粒子およびマクロ粒子、または被覆された反応管 (coated tubes) を用いるような固相結合した抗体を用いる技術のような極めて異なる方法が説明された。

【0048】

ここで説明されている装置がリガンド・レセプター・アッセイにおけるバウンド／フリー・分離の簡単な自動化を可能とすることが意外にも確認された。つまり、全ての従来技術に対して、本発明によれば、先ず第1分離ステップにて分離されたリガンド・レセプター・複合体が、複合体に付加している自由成分の残留物を同様に除去するために、洗浄溶液と混合され、懸濁され、新たに分離され

なくてはならないという意図の洗浄ステップが行われる必要はない。この洗浄ステップは、従来の技術では、通常は寧ろ2度実施される必要があり、例えばベーリンガー・マンハイム(Boehringer-Mannheim)社、現在ではロッヘ・ディアグノスティックス(Roche Diagnostics)社のES600、またはアボット(Abbott)社の装置であるアーキテクト(Architect)のような慣用の免疫アッセイ自動装置では、正に処理量を制限してしまう方法ステップである。

【0049】

本出願の装置は、一方では自動化を可能とし、その理由は、これらの装置が上方に向かって開いているからであり、他方では電気浸透流の要求を考慮している。意外にもこれらの装置は、リガンド・レセプター・混合物の培養された混合物がサンプル投入室内に取り入れられ、引き続いて対応的な電気溶離にかけられ、直接的な評価が他の洗浄ステップと伴うことなく可能であるように使用される。

【0050】

この際、使用されているリガンドラベルないしはレセプターラベルに応じた検出は、放射能(ベータ線またはガンマ線)の測定により、光度分析測定、蛍光分析測定、または発光分析測定により、または、質量分光測定法または核共鳴分光測定法によっても行われ得る。

【0051】

従って、本出願の対象は、レセプター・リガンド・混合物内における荷電した分子を単離することを目的とした、簡単に自動化可能な方法および装置でもある。

【0052】

図1aには本発明による装置の斜視図が示されている。ここでは、反応チャンネル(2)が設けられた本体(1)が示されている。反応チャンネル(2)は、上側にて開いていて、対応的な底部ならびに側壁を含むことにより際立っていて、内部空間が電解溶液で満たされ得る。反応チャンネル(2)は有利には長方形の形状または円筒形の形状で実施されていて、この形状において短い方の側面には、それぞれ、外側端部における電極(3、4)が設けられている。反応チャンネル(2)はこれらの電極(3、4)の間にて延びていて、この反応チャンネル

(2)には本発明に従って少なくとも1つの中間組込部(28)が設けられ得るので、少なくとも2つの液体室(例えば図2aの符号10と7)が形成され得る。このチャンネル(2)は、典型的には0.01ml~5ml、有利には0.2ml~2mlの容積を有する。本体(1)は、非導電性材料から構成され、通常は、ポリアセタール、ポリカーボネート、ポリアミド、ポリスチロール、ポリエチレン、ポリプロピレン、ポリアクリレート、ポリ塩化ビニルなどのようなプラスチックから構成され、また本体(1)は、半製品から製造され得て、または射出成形法または発泡成形法で製造され得る。個々の場合には、ガラス繊維強化プラスチック、または他の混和剤を有するプラスチックが使用され得る。

【0053】

図1bには、チャンネル(2)の上述の基本形状における本発明による変形例が示されている。ここではチャンネル(2)が中央にて狭窄されている。この形状を提供することにより、荷電した分子の特に効果的な濃縮が達成され得ることが意外にも認められた。この形状は、電気溶離の際に生じる次の現象を考慮している：a)電極における電気分解によりpH値が変化する。それにより、十分な緩衝能力を使用可能とするために、電極を取り囲む室は十分な体積を有する必要がある。b)しかし、十分な濃縮を達成するためには、出来るだけ小さなサンプル抽出容積を獲得することが必要である。これらのことは、サンプル抽出空間(7)が狭窄部(32)に設けられていると、この狭窄部(32)によって対応的に達成され得る。図1bに示されている実施形態は、有利には射出成形部材として1度限りの使用のためのものであり、以下に詳細に説明する例えば半透性の膜(14)のような中間組込部のために本体(1)にスリット(12)を有する。本発明に従って複数の装置が結合され得る。つまり、例えばストライプ形状で、またはプレートとして、この場合は有利な解決法が米国特許第4154795号公報に記載されているような96マイクロ滴定プレートフォーマットである。図1hには、8つのチャンネル(2)を有するマイクロ滴定ストライプ(19)及びそれに適合するマイクロ滴定プレートフレーム(18)を用いたその種の実施形態が示されている。小型化されたバージョンでは384チャンネルおよび1536チャンネルを有するフォーマットも使用され得る。

【0054】

チャンネル（２）は、図１ｃから図１ｇに示された異なる個々の要素からも構成され得て、例えば図１ｇにおける締付装置（２３）を用いてまとめられ得る。この本発明による実施形態は個々の基本要素（図１ｃ～図１ｆ）から構成され、これらの基本要素は密閉要素（２５）を用いて取付面（２０）にて互いに並べられ、それから１つの又は複数の締付装置（２３）を用いて共同でプレスされる。これらの基本要素は通常は上方に向かって開いていてＵ字形状であるが、例えば、予め充填される閉じた陰極室および／または陽極室のように、上方に向かって閉じている個々の要素も使用され得る。

【0055】

図１ｃには、下方に向かって閉じていて対応的な凹部（２）を有する本体（１）が示されている。対応する取付面（２０）にて密閉要素（２５）を用いて連結されている複数の基本要素が締付装置（２３）を用いて共同でプレスされると、凹部（２）は反応チャンネル（２）を形成する。

【0056】

図１ｄには、反応チャンネル（２）のための中間組込部（２８）の実施形態が示されている。この実施形態は、長方形または円形の窓を有するフレーム（２９）から構成されていて、この窓内に中間組込部（２８）のための材料が取り入れられ得る。有利な実施形態ではこの要素は層を成した構造で製造されていて、外側はラミネートフィルム（２９）であり、中央は対応的な中間組込部材料（２８）である。その際、この要素は、ラミネート装置を使って溶接され、それにより滑らかな取付面（２０）及びそれと共に良好な密閉性を有する。

【0057】

図１ｅには、両側に取付面（２０）を有する対応的な密閉要素（２５）が示されている。この密閉用の要素は本発明に従って反応物の使用に応じて有利にはシリコンまたはテフロン（登録商標）から構成されている。

【0058】

図１ｆには、電極のための実施形態が示されていて、この実施形態は、プレート電極として、また、図１ｄに示されたように層を成した構造で構成されている

。この際、窓内に位置する電極（３、４）のための電氣的な導線（３０）が設けられている。

【００５９】

図１ｇには、これらの基本要素から構成され且つ異なる中間組込部を有する反応チャンネルの俯瞰図が示されている。対応的な締付装置（２３）が装着されている受容部（２６）内にこれらの基本要素を取り入れることが有利であると実証された。締付装置（２３）を有する受容部（２６）の代わりに、図１ｉ及び図１ｊに示されているような本発明による要素も使用され得て、これらの要素は、ストップノーズ（１６）を有する又はストップノーズ（１６）を伴わない対応的なクランプ円錐部（９）を介して繋がれ得て、締付装置（２３）を用いなくても液密にまとめられる。

【００６０】

図１ｉには、チャンネルを画定するための基本要素が示されていて、この際、チャンネルは、図１ｊから延長して、基本要素を用いた繋がりによって任意の長さに生成され得る。その際、反対側では図１ｉのような同じ基本要素を用いて画定が成される。この基本要素は図１ｉにて示されているように電極（３）を受容するための対応的なスリットを有する。また、本発明に従って、これとは異なる２つの変形例が有利であると実証された。この際、変形例Ａでは、２要素射出成形プロセスにおいて導電性プラスチックから成る電極が生産プロセスで直接的に射出成形される。変形例Ｂにおいては意外にも全ての基本要素も導電性プラスチックから製造される。これは特に低コストの変形例である。ポリプロピレンのためのブレンド混和材料としては、そのために例えばキャブレック ３ ８ ２ ７ (Cablelec3827)およびプリエレック １ ３ ６ ２ (Pre-Elec1362)のような １ ０ ０ ０ Ω h m よりも小さい抵抗を有する材料が特に有利であることが実証された。図１ｊによる延長要素は対応的に非導電性プラスチック、有利にはポリプロピレンから製造されなくてはならない。

【００６１】

図１ｊは、本発明による他の変形例を示されていて、その理由は、ここでは開口部（３１）が反応チャンネル（２）への出入を可能にするためである。この開

口部（３１）は、例えば洗浄過程において溶液を吸い出すためにも使用され得る。

【００６２】

この種の複数の反応チャンネルは、組み込まれている連結要素（２１）を介して前述したように１つの結合体に、有利には９６マイクロ滴定プレートフォーマットに繋がれ得る。対応するフレーム内への組込は同様に容易に達成される。

【００６３】

反応チャンネルは分岐部も含み得るので、例えば多次元単離が実施され得る。

【００６４】

次に、チャンネル（２）内における全く異なる中間組込部（２８）について詳細に説明する。これらの中間組込部（２８）は全く異なる機能を果たし、この際、中間組込部（２８）は、図２（図２ａ：俯瞰図、図２ｂ：断面図）にて示されているように、反応チャンネル（２）をサンプル投入空間（１０）とサンプル抽出空間（７）とに分割する。

【００６５】

本発明による装置では、例えば電気溶離にとって適切であるために、中間組込部（２８）が次に基準を満たさなくてはならない。

中間組込部は、

- a) 導電性を仲介しなくてはならない、
- b) 荷電した分子のために透過性を可能としなくてはならない、
- c) 液体遮断部でなくてはならない、その結果、両方の電極に電圧が印加されない場合、両方の空間（１０、７）は決して液体交換を行うことがない、
- d) 場合によっては粒子を抑制しなくてはならない、及び、
- e) 場合によっては濃縮のために電気浸透流を生成しなくてはならないが、電気溶離が実施され得るように電気浸透流を制限しなくてはならない。

【００６６】

例えば図３のような本発明による装置が前記の基準を満たすことが意外にも認められた。この際、半透性の膜（１４）が陽極（４）の近くに装着されていて、膜（１４）と陽極（４）との間に陽極空間（８）が得られる。それに加えて、他

の要素、即ちクロス（５）、または、以下にて説明するように、形状安定化されたゲルが、半透性の膜（１４）と陰極（３）との間に取り入れられている。ここでは、有利には、所定のメッシュサイズと所定のオープン濾過面とを有し「合成モノフィラメント精密濾過クロス(Synthetische Monofilament Praezisions-Siebgewebe)」(会社パンフレット、ゼーファー(SEFAR)社、スイス、リュシュリコン(Rueschlikon)在)にて記載されているような精密濾過クロスである。このクロス（５）は例えばナイロクロス及び／又はポリエステルクロスであり得る。また、このクロス（５）は対応的にカレンダーにかけるなどしても処理され得る。この種のクロスにおいて前述した要求はメッシュサイズとオープン濾過面に関する所定の領域においてのみ満たされることが確認された。この場合、メッシュサイズは、 $0.1\mu\text{m}\sim 500\mu\text{m}$ 、有利には $0.5\mu\text{m}\sim 10\mu\text{m}$ であり、オープン濾過面は、 $0.2\%\sim 40\%$ 、有利には $0.5\%\sim 2\%$ である。この際、材料の種類は同様に大きな役割を果たす。例１に示されているように、クロス（５）にて電気浸透流が生成され、この電気浸透流はサンプル抽出空間（７）の容積を減少させる。このクロス（５）においては、例えば、ウール、コットンなどのような他の種類のクロスも使用され得る。この種のクロス（５）は、電気溶離を実施するための図３による装置において中間組込部（２８）にて使用され、この際、ここでは陰極空間（６）に対応するサンプル投入空間内には、例えば、吸着剤として、荷電した分子、特に核酸で負荷されている粒子が取り入れられている（図９c及び例４）。サンプル抽出空間（７）並びに陽極空間（８）を対応して電解液で満たした後、電極（３、４）間の電圧の印加により、荷電した分子の吸着剤からの分離が達成される。この際、クロス（５）は導電性を妨げることはなく、荷電した分子、特に核酸を通過させる。更に、粒子をサンプル投入空間（１０）内に抑留するという課題が満たされるので、サンプル抽出空間（７）からは対応してクリアな核酸溶液が抽出され得る。それに加えて、ピペットを用いた核酸の抽出時には限定量だけの電解溶液がサンプル投入室（１０、ここでは符号６と同一）から流れ込み、単離された核酸を汚染することがクロスによって保証される。更に図３による実施形態は半透性の膜（１４）を有し、この膜（１４）は、ある一定の分子量以上の荷電した分子が陽極空間（８）内に移行することを

防止する。つまり、この中間組込部は保護機能を有し、荷電した分子が陽極空間内に浸入することを防止し、電極表面における荷電した分子の酸化分解を防止する。

【0067】

既述の電気浸透流の結果としてサンプル抽出室（7）内の緩衝液容積がクロス（5）の的確な選択により減少され、このようにして、荷電した分子の濃縮が行われることが意外にも確認された。このことは特に核酸分析において決定的な長所である。サンプル投入空間（10）に対応する陰極空間（6）内に取り込まれる粒子を用いて図3による装置を使用する場合、他の本発明の長所として、これらの粒子が適切なクロスによりサンプル投入空間（10、符号6と同一）内に抑留され、その結果、サンプル抽出空間（7）から対応してクリアな核酸溶液が抽出され得ることが挙げられる。この場合、使用されている粒子に対応してクロスメッシュサイズの排除量が適合される必要があることを考慮しなくてはならない。

【0068】

図4ないしは図5a及び図5bにて示されているように、他の変形例では液体遮断部（13）も使用され得て、この液体遮断部（13）は、対応するガイド（12）により本体（1）内に液密に且つ可動式に取り入れられ得る。図5aでは、開いた状態の液体遮断部（13）が示されていて、図5bでは閉じた状態の液体遮断部（13）が示され、この際、液体遮断部（13）を反応チャンネル（2）の本体（1）内に圧入することにより閉じられる。

【0069】

図6では、そのような液体遮断部（13）の使用領域が明確化されている。対応する装置には、電極（3、4）と半透性の膜（14）の他に、対応するクロス（5）及び／又はフリット（27）が設けられている。このクロス（5）及び／又はフリット（27）は、陰極（3）の方向にてサンプル投入空間（10）を形成し、このサンプル投入空間（10）内に例4による粒子が取り入れられる。行われた電気溶離により、荷電した分子は、液体遮断部（13）が先ずは開かれているので、サンプル抽出空間（7）にて集められる。液体遮断部（13）の圧入

により、空間（６）に対して液密に閉じられたサンプル抽出空間（７）が形成され、このサンプル抽出空間（７）から、ピペットを使って、例えば、核酸のような荷電した分子が抽出され得る。

【００７０】

図８には、磁気特性を有する吸着剤を使用するための本発明による特殊な装置が示されている。この種の吸着剤は、永久磁石（１７）を用いて反応チャンネル（２）の所定の位置に抑留される。そのために永久磁石（１７）は反応チャンネルの近くに提供されなくてはならない。それにより電気溶離のためには、適切な永久磁石をサンプル投入空間（１０）の近くに提供することが特に提案され、その結果、粒子は、荷電した分子の放出後、例えば底部または側壁の方に引き付けられ得る。この措置により、反応チャンネル内のクロスまたは他の組込部が粒子で塞がれて引き続く電気溶離が妨害されてしまうことはない。

【００７１】

電気溶離（例４）の他に、本発明による装置は、ゲル（アガロースまたはポリアクリルアミド）から核酸を回収するためにも使用され得る（例２）。

【００７２】

従来のアガロースゲルまたはポリアクリルアミドゲルから成るディスクまたはブロックは特に適切な中間組込部であり、この際、例えば核酸単離用の装置のために、特に、小さな架橋度を有するゲル、即ちゲル充填材の占める割合が少ないゲルが特に有利であるということが認められた。また、中間組込部の厚さが対応して薄くされるべきであることが示された。中間組込部の厚さは、特に０．１mm～２０mm、有利には０．５mm～５mmである。例えばアガロースのような本発明に従って形状安定化されたゲルにおけるゲル充填材の割合は、０．１％～１０％、有利には０．１２％～４％である。このような薄いゲルディスクを従来の方式で製造するという試みは、形状安定性の欠如が原因で不成功に終わっている。また、これらのゲルが全く異なる形式で形状安定化され得ることが意外にも確認されたので、それにより、これらのゲルを本発明による装置に取り入れることが可能である。

【００７３】

形状安定化は、特に支持要素を取り入れることによって行われる。次に、本発明による２つの変形例について説明する。変形例Ａでは、２つのクロス（５）の間の中間空間が暖かい液状のゲル素材で詰められる。冷却後にゲル素材は凝固し、前記のクロスによって対応的に形状安定化されているので、低いアガロース濃度を有するゲル層も使用され得る。例５及び例７ではその製造について詳細に記載されている。図７ｂでは、２つのクロス（５）とこれらのクロス（５）の間に設けられたゲル層（３４）とを有する層状の安定化構造部が示されている。この全構造部は、以下、形状安定化されたゲル（３３）と称される。

【００７４】

本発明による他の変形例Ｂ（例７）は、焼結されたプラスチックを支持要素として使用することであり、この支持要素は、ゲルの凝固後にその細孔がゲルで満たされているように、先ずは未だ液状のゲルで浸透されている。このような焼結されたプラスチックは、ポリエチレン、ポリプロピレン、またはそれらに類似する材料から成り、焼結プロセスにて発泡されるので、極めて異なるキャピラリー構成が得られる。これらのキャピラリーは、それらの寸法に関して、特に $1\mu\text{m}$ ～ $200\mu\text{m}$ 、有利には $20\mu\text{m}$ ～ $120\mu\text{m}$ である。このような形状安定化されたゲルは、一方では、これらのゲルが荷電した分子、特に生体分子をある一定の分子量領域にて透過させるという目的を果たし、他方では、これらのゲルが液体遮断部を意味している。例７では、この変形例Ｂの製造に関する他の詳細が記載されている。

【００７５】

全く異なるプロットティング技術において、このような形状安定化されたゲルが幅広く使用されている。また、形状安定化を伴わない従来の技術によるゲルの使用においては不適切な操作によって断裂が生じ、その理由は、正にこれらの技術ではゲルがマニュアルで幾度も移行されなくてはならないからである。ここで本発明による形状安定化の使用により、ゲルを移し替える際の簡単で確実な操作性に関して大きな長所が得られ、その理由は、ゲル体の破壊に関して保護が成されているからである。

【００７６】

上方に向かって開いている前述の装置を使用する場合、その形状が詳細にはどのような外観を呈するかに応じて電気浸透流（EOF）を考慮する必要があるという事実を考えなくてはならない。この電気浸透流は、例えば電気溶離領域内のキャピラリー開口部により引き起こされ、電気溶離法に多大な影響を与え、寧ろ不可能なものにしてしまう。特に、従来のシステムにおける個々の室の活動停止状態、即ち、電気浸透を原因とする1つの室から他の室へのほぼ全ての液体容積の移行は、溶離法の中断を結果として引き起こす。EOFが一方ではサンプル抽出空間の容積を適度に減少させるが、他方では荷電した分子の移動を妨害し過ぎないようにEOFが使用されると、これらの荷電した分子の濃縮が達成され得て、このことは全プロセスにとって有利である。このことが形状安定化されたゲルを用いて達成され得ることが意外にも認められ、それについては他の詳細が例において説明されている。

【0077】

他の問題点として、本発明による移行プロセスのために適切な電流電圧を使用することが挙げられる。ここでは、安全技術上の考慮から、直流電圧を所謂42V未満の低電圧領域に留めることが有意義であり、その理由は、この場合には、通電する反応チャンネルのカバーが必要ではないためである。このことは特に自動化を容易にする。このことは比較的高いイオン伝導率を有する緩衝液を陽極空間と陰極空間にて使用することにより達成され得ることが意外にも認められた。この際、この緩衝液は、内側に位置する室内よりも2倍～30倍、有利には5倍～15倍に濃縮されている状態にあり得る。サンプル抽出空間（7）と、前述したように比較的高い緩衝液濃度で満たされた隣接する陽極空間（8）との間における形状安定化されたゲルは、本発明に従って半透性の膜のように作用し、荷電した分子が陽極（4）に到達すること及び場合によっては分解されることから、これらの荷電した分子を保護する。形状安定化されたゲルが洗浄剤を良く透過させることは本発明の長所である。

【0078】

また、特殊な濃縮および集束の問題提起を解決するためには、本発明に従って、電極室間の緩衝液勾配が内側空間における室に使用され得て、この際、より強

く濃縮されている緩衝液がそれぞれの電極にて使用される。また、マルチ緩衝システムが発明性のあるものとして実証され、これらのマルチ緩衝システムでは、隣接する室には異なる緩衝剤および異なるpH値が使用される。この長所は、サンプル投入の際に、異なる緩衝液を混合することによっても利用され得る。前述した周辺条件を考慮しながら本発明による反応チャンネル内にて形状安定化されたゲル層を使用することは、以下にて詳細に説明するように、荷電した分子が移行され得て、同時に環境がプロセッシングされ得る多岐に渡る使用を可能とする。

【0079】

図7aによる装置は、クロス(5)、形状安定化されたゲル層(33)、及び液体遮断部としての半透性の膜(14)を有し、この装置は、例えば核酸を単離するために以下のように使用され得る。サンプル投入空間(10)内に核酸が取り入れられ、中間組込部が突出する範囲内で電解質または電気泳動緩衝液が装置に充填され、電極には直流電圧が印加される。核酸は、形状安定化されたゲル(33)を通じて移動し、半透性の膜(14)の前でサンプル抽出空間(7)内にて濃縮される。電気浸透流により室(7)内の液位が減少され、核酸は濃縮された形態で抽出される。形状安定化されたゲル内のゲル充填材の割合に応じて、分子量による核酸の選別化も行われ得る。

【0080】

生体サンプルから核酸を単離するためには特に図7fによる装置が適している。ここでは半透性の膜(14)が陰極空間(6)を閉鎖し、サンプル投入空間(10)に対する接続部を意味する。陽極に向かって、形状安定化された2つのゲル(33)及び(33a)が設けられていて、これらはサンプル抽出空間(7)及び陽極空間(8)を画定する。生体サンプルから得られ且つ遊離された核酸を有する溶解混合物はサンプル投入室(10)内に取り入れられる。この溶解混合物は、核酸の遊離のため及び生体構成物を破壊するために、硫酸リチウム、ドデシル硫酸ナトリウム、臭化セチルアンモニウム、イオン化界面活性剤、イオン化グリコシドなどのような洗浄剤を含む。これらの洗浄剤は、0.1%~10%の濃度、有利には0.1%~2%の濃度で使用される。また、グアニジニウムチオ

シアネート、グアニジニウム塩酸塩、ヨード塩、過塩素酸塩などのようなカオトロピック塩も使用され得る。この装置は電解溶液で満たされ、電圧が印加される。形状安定化されたゲル(33)は、0.12%~0.2%という少ない割合のゲル充填材を有し、比較的大まかな細胞破片に限らず比較的大きなタンパク質集合体をも抑留する。遊離されている核酸および例えばドデシル硫酸ナトリウムのような洗浄剤は、この中間組込部を通過し、この際、この洗浄剤はその比較的小さな分子量により室(7)を介して核酸よりも速く陽極室(8)内へと通ってゆく。従って、形状安定化されたゲル(33a)は核酸を洗浄剤から分離させる。これらの核酸は、この形状安定化されたゲル(33a)により抑留され、室(7)から抽出される。この場合、半透性の膜は省略されなくてはならない。つまり、一方では、形状安定化されたゲル(33a)による保護が十分であり、他方では、SDSのような洗浄剤が形状安定化されたゲルを全般的に容易に通過し、それに対して、恐らくはミセル形成の結果として、中間組込部としての半透性の膜が洗浄剤を抑留したことが意外にも確認された。電気泳動プロセスには1分~30分、有利には2分~12分の時間がかかり、この電気泳動プロセスは、本発明による装置が適切な電力供給ユニットと共にピペットロボットに提供されることによって極めて容易に自動化される。この際、液体は自動式でピペットで取り出され、単離プロセスのためには電力供給ユニットをオンオフするための電気信号がピペットロボットにより提供される。引き続き、単離された核酸はロボットを用いて抽出され、他の処理のために使用され得る。

【0081】

溶解混合物からの洗浄剤の直接的な除去が十分でない場合、液体遮断部としての形状安定化された2つのゲル層(33)及び(33a)を有する図7dによる装置において、核酸を単離するための変形プロセスが次のように利用され得る。この場合、陰極空間(6)内には、粒子、有利には磁気特性を有する粒子が取り入れられる。これらの粒子は前もって核酸で負荷され且つ場合によっては洗浄溶液で処理されたものである。第1クロス(5)は、このクロスが粒子を抑留するように形成されている。電解質の充填および電極(3、4)への電圧の印加の後、荷電した生体分子はクロスを通じて室(35)内へと移動し、形状安定化された

ゲル(33)を通じて移動するが、その後、形状安定化されたゲル(33a)によって抑留される。それに対して、例えば粒子に吸着されている洗浄剤残留物はこれらのゲルを通過する。洗浄剤を伴わない核酸はサンプル抽出空間(7)から抽出される。ドデシル硫酸ナトリウムでは例えば2%よりも大きい比較的大きな洗浄剤量を除去するために、本発明に従って、洗浄剤と結合する作用物質または洗浄剤を沈殿させる作用物質を含む特別な室も使用され得る。また、洗浄剤と結合する作用物質を溶解後に付加し、その後、電気泳動により分離することも可能である。洗浄剤と結合する作用物質としては、有利には、例えば洗浄剤・吸着・ゲル[ロッヘ・ディアグノスティクス(Roche Diagnostics)社、マンハイム(Mannheim)在、Cat. No. : 1 500 678]のような、大きな内部表面を有する疎水性でマクロ多孔質の粒子が使用され得る。更に、前記の材料は、中間組込部(28)として焼結された形状においても、洗浄剤と結合するために使用され得る。

【0082】

アガロースゲル内のアガロースの濃度ないしはポリアクリルアミドゲル内のポリアクリルアミドの濃度に応じて、ゲルのキャピラリー構成が変化され得て、これらの材料は電気泳動プロセスにて分子ふるいとして使用される(「電気泳動、理論、技術、及び生化学的及び臨床的応用」(Electrophoresis Theorie, Techniques and Biochemical and Clinical Applications)、A. T. アンドリュース(A. T. Andrews)(主筆)、ISBN 0-19-854633-5、クラレンドン・プレス(Clarndon Press)、オックスフォード(Oxford)、1988年)。しかし、そのためには適切な大きさの移動経路(2cm~80cm)が必要とされるが、図7による装置を用いることにより、0.1mm~20mm、有利には0.5mm~5mmの薄さの形状安定化されたゲル層内においても荷電した分子の分離が行われ得て、その結果、前述した液体遮断部の他に、荷電した分子を単離するための分子ふるいとしての機能も使用され得ることが意外にも認められた。

【0083】

それに加えて、形状安定化されたゲル層は陽極の保護部としても使用され得て、半透性の膜(14)の代用をすることができる。アガロースを使用する場合、そのためのアガロース濃度は、2%~5%、有利には2.5%~3.5%である

【0084】

他の使用として、リボ核酸（RNA）、有利にはメッセンジャーRNA（mRNA）を、生体サンプル、即ちゲノム同族DNAが現存する生体サンプルから単離することが挙げられる。この場合、溶解混合物のプロセッシングは、本発明に従って、核酸移行ステップ中のDNアーゼ消化にある。電解溶液は通常は7.25 ± 0.5のpH値を有するので、pI > 7、有利にはpI 8 ~ pI 9であるDNアーゼを使用する場合、このプロセスは図7dによる装置にて実施され得る。生体サンプルに由来して洗浄剤を含む溶解混合物が陰極室（6）内に充填され、反応チャンネルが電解質で満たされ、電極に電圧を印加することによって移行が開始される。細胞残留物および粗い汚染物はクロス（5）にて付着して停滞する。クロスの代わりに、形状安定化された第3アガロースゲルも使用され得る。核酸、この場合はDNAとRNAは、洗浄剤が同様にマイナスに荷電されている場合には洗浄剤と共にこの中間組込部を通過する。また、この洗浄剤は、より速く移動し、引き続き形状安定化されたゲル（33）をも部分的に通過する。このようにして室（35）は洗浄剤を含まないようになり、洗浄剤により妨げられるDNアーゼを用いてDNA分解が実施され得る。そのためには、電圧が遮断され、DNアーゼ溶液が反応室（35）内に付加され、場合によっては培養され、引き続いて移行プロセスが継続される。DNAの分解の後、DNアーゼのpI値の本発明による適切な選択によって、DNアーゼが残留するRNAから分離され、RNAプレパレートがDNアーゼを伴わずに室（7）から抽出され得る。その間に、対応する洗浄剤は、形状安定化されたゲル（33a）を通じて陽極室（8）まで浸透する。DNアーゼはそのpI値に基づいて例えばプラスに荷電されていて、RNAとは反対方向に移動する。幾らか変化した使用では、DNA消化が、室（35）内にピペットで移される固相結合したDNアーゼを用いて行われる。この変形例は、使用されているDNアーゼのpIに依存しないという長所を有する。このことは、引き続きRT・PCRにおいて例えば最初の加熱ステップで破壊され得る非耐熱性DNアーゼを使用する際にも有効である。

【0085】

ピペットステップのために今までは必要不可欠であり他方では迅速な自動操作の妨げになっている電力供給の中断を回避する他の使用では、電解質のpH値よりも小さいpIを有するDNアーゼが使用される。この場合、ヌクレアーゼは核酸と共に移動する。図7dと比べて追加的に形状安定化されたゲル(33b)を陰極(3)側にて有し、ヌクレアーゼが電解質と共に反応室(35b)内に及び溶解されたサンプルがサンプル投入室(10)内に充填される図7eによる装置を使用することにより、ヌクレアーゼは洗浄剤よりも遅く、しかしサンプルからのDNAよりも速く移動し、これを破壊する。

【0086】

ヌクレアーゼを非活性化する前述の可能性の他に、本発明に従って、ヌクレアーゼまたは固相結合したプロテイナーゼKに対する固相結合した抗体を形状安定化されたゲル(33)内に取り入れるという可能性があり、これらの抗体は、酵素と結合しないしは酵素を分解、及びそれにより酵素を非活性化させる。この際、このようなプロセスは図7dによる装置において次のように経過される。溶解されたサンプルで室(6)が満たされ、電解質で残りの室が満たされる。電気溶離が開始され、1分後～5分後、有利には1分後～2分後に中断される。引き続き、固相結合したDNアーゼが反応室(35)内に充填されて培養される。引き続いて電気溶離が継続され、DNAを伴わないサンプルがサンプル抽出室(7)から抽出される。実際には僅かな割合のDNアーゼがこのプロセスにて剥離し得て、pI値に応じてサンプルと共にサンプル抽出室(10)内に移動し、このことが更なる処理にとっては不利であることが示された。この場合には、本発明に従って、固相結合したプロテイナーゼK、または可溶性の形態または固相結合した形態のDNアーゼに対する抗体が、電離溶離を新たに開始する以前に反応室(35)内に提供され、その結果、DNアーゼが非活性化される。この際、特にプロテイナーゼKがサンプル抽出室(10)内に到達しないことが考慮されなくてはならない。その理由は、このプロテイナーゼKが例えば引き続くPCRを、そこで使用されているTaqポリメラーゼが非活性化されるまで妨害し得るためである。完全なプロテイナーゼKのpIがpH6.60に位置するのに対して、特に活性の部分フラグメント(アミノ酸106-384)のpIは8.25に位置す

る。特にこのフラグメントは本発明の使用に適していて、その理由は、このフラグメントが中性pHにおいてプラスに荷電されていて、陰極へと移動し、サンプル抽出空間内へは移動しないためである。

【0087】

他の可能性として、固相結合したプロテイナーゼK、またはDNアーゼに対する固相結合した抗体が未だに液状のゲル内に提供され、それにより、形状安定化されたゲル層が予め保持されるということが挙げられ、このことはピペットステップを省略させることになる。比較可能な使用として、RNアーゼを用いた処理により又は対応する方式を用いてタンパク質混合物を単離することにより、RNAをDNA/RNA・混合物から除去することが挙げられる。

【0088】

本発明の他の解決策として、異なるpH値を有する緩衝液を、ここで説明されている装置の異なる室にて使用することが挙げられる。付加されているタンパク質または酵素のpI値に応じて、隣接する室は、例えば核酸のような所望の荷電した分子がこの室を通過するが混和材料は通過しないようなpH値で満たされ得る。考えられ得る使用が、図7gにて斜視図として、図7hにて断面図として示されている。これは、形成された3つの受容ポケットを有するアガロース平床型ゲル(36)であり、これらの受容ポケットは、サンプル投入室(10)、反応室(35)、及びサンプル抽出室(7)として使用される。この場合、特に室(35)内における数種の反応物の混合を回避するために、電解質が平床型ゲルの上縁を越えないことが考慮されなくてはならない。このような装置では、ここで記載されているプロセスは実施可能ではなく、その理由は、EOFの結果として室(35)と室(7)が活動停止の状態になり、それにより安定した電気溶離が可能ではないためである。

【0089】

次に、添付の図面および例により本発明を更に詳細に説明する。

【0090】

例

- 1.) 電気浸透流の測定

この使用のためには、陰極空間（６）、サンプル投入空間（１０）、陽極空間（８）を画定する、２つのクロス（５）[No. 07/5/1、ゼーファー(SEFAR)社、スイス、リュシュリコン(Rueschlikon)在]と、半透性の膜（１４）[Size 3；メディセル・インターナショナル・リミテッド(Medicell Int. Ltd.)社、イギリス、ロンドン在]とを有する図 9 a による装置が使用された。この際、この装置は、図 1 c による個々の基本要素[No. : 011 1120 005 05；J. ピュッツフェルド B. V. (J. Puetzfeld B.V.)、オランダ、アムステルダム在]から構成された。陽極空間と陰極空間のためには３つの要素がそれぞれ接着され、クロス（５）と半透性の膜（１４）は、それぞれ、穴の開けられたラミネートフィルム[厚さ250 μ m、No. 54x86；ベットヒャー(Boettcher)社、イエーナ(Jena)在]内にラミネート装置[ラミレル(Lamirel)社、MAXIPLAST 335 E]を用いて溶接されて嵌め込まれ、シリコンシール[厚さ1 mm、No. 6084.0810、H. ペーゲナー(H. Wegener)社、ハンブルグ在]を用いて、ネジクランプ装置を用いて前記基本要素間に液密に締付固定されたものである。電極（３、４）としてはアルミニウムプレートが用いられ、電力源としては電気泳動変圧器[ヘルツェル(Hoelzel)社]が使用された。

【0091】

この装置は電気泳動緩衝液（10 mM トリス／アセタート[ロート(Roth)社、カールスルーエ(Karlsruhe)在]、1 mM EDTA[シグマ(Sigma)社]、pH 8.0）で満たされ、電極（３、４）には一定の10 mAで40 V～80 Vの電圧が10分間印加された。次の表に、電気泳動前と電気泳動後の個々の室内の容積を示す。

【0092】

【表 1】

	陰極空間 (6)	サンプル投入空間 (10)	サンプル抽出空間 (7)
電気溶離前	750 μ l	250 μ l	250 μ l
電気溶離後	870 μ l	240 μ l	55 μ l

【0093】

この実験では、サンプル抽出空間（7）内の緩衝液容積の減少が示されている。以下の全ての例では、特に記載される場合を除き、例1における材料が使用された。

【0094】

2.) アガロースゲルからのDNAの電気溶離

2.5 μ g DNA (λ Hind III) [No. #SM0101; MBI フェルメンタス(MBI Fermentas)社、セント・レオン・ロート(St. Leon-Roth)在]が電気泳動緩衝液（上記参照）内の標準・平床型アガロースゲル（0.8%アガロース[シグマ(Sigma)社、ミュンヘン在]）内に10分間（ほぼ3V/cm）の経過時間でこのゲル内に移され、SYBR（登録商標）・Gold [S-11494; モー・ビー・テック(Mo Bi Tec)社、ゲッティンゲン(Goettingen)在]を用いた標準規定によりバンドが染色された。DNAを含む一致するゲル部分がメスで切り出され、図10aにて電気溶離前と電気溶離後のものとして示されている。

【0095】

切り出されたアガロースゲルがサンプル投入空間内に移され、図9aによる全装置が1.9ml電気泳動緩衝液（上記参照）で満たされた。電極には電気泳動変圧器を用いて一定の10mAで40V～60Vの電圧が7分間ないしは10分間印加された。

【0096】

図10bには、標準アガロースゲル（上記参照）における電気溶離の結果が示されている。

【0097】

【表 2】

レーン	内容
1	内容 7 分間の溶離後のサンプル投入空間
2	内容 7 分間の溶離後のサンプル抽出空間
3	内容 10 分間の溶離後のサンプル投入空間
4	内容 10 分間の溶離後のサンプル抽出空間
5	マーカー： λ Hind III： 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56 KB

【0098】

3.) 図9 bによる装置を用いた電気溶離

この使用のためには、陰極空間(6)、サンプル投入空間(10)、陽極空間(8)を画定する、クロス(5)と、焼結されたプラスチックから成るフリット[No. XS-5616、ポレックス・テクノロジース(Porex Technologies GmbH)社、ジングビッツ(Singwitz)在]と、半透性の膜(14)とを有する図9 bによる装置が使用された。この際、この装置は、例1にて記載したように構成されたものである。

【0099】

2. 5 μ g DNA (λ Hind III) が直接的にサンプル投入空間内に入れられ、図9 bによる全装置が1.75 ml 電気泳動緩衝液(例1参照)で満たされた。電極には電気泳動変圧器を用いて一定の10 mAで70 Vの電圧が10分間印加された。

【0100】

図11には、サンプル投入空間および直接的に隣接するサンプル抽出空間からの抽出物を用いた標準アガロースゲル(上記参照)における電気溶離の結果が0分～10分の反応速度で示されている。ここで、Mは、例1におけるようにマーカーのレーンを表す。

【0101】

4.) 磁気粒子および電気溶離を用いた、酵母からの核酸の単離

この使用のためには、図9 cに示されているように、クロス(5) [ゼーファー(SEFAR)社、例1参照]と、透析膜[メディセル(Medicell)社、例1参照]とを有する装置が使用された。

【0102】

1 mlあたり 1×10^{10} の酵母細胞 (*Saccharomyces cerevisiae*) が、リチカーゼ緩衝液 (Lyticasepuffer、1 M ソルビット[アプリケム (AppliChem) 社、ダルムシュタット(Darmstadt)在]、100 mM クエン酸ナトリウム[ICN社、米国、オーローラ(Aurora)在]、60 mM EDTA[シグマ(Sigma)社]、50 mM ジチオエリトリール[ロート(Roth)社]、pH 7.5) に受容され、そのうちの10 μ l (10^8 細胞) が1 μ l リチカーゼ[No. 1372 467、ロッヘ・ディアグノスティックス(Roche Diagnostics)社、マンハイム(Mannheim)在]と置換され、37℃で15分間培養された。

【0103】

溶解ならびに結合、及び磁気粒子の洗浄は、米国特許第5705628号公報に従って行われた。最後の洗浄ステップの後、磁気粒子が分離され、洗浄溶液が入念に除去され、粒子が150 μ l 溶離緩衝液 (電気泳動緩衝液、例1参照) 内に受容された。引き続き、懸濁剤が、既に溶離緩衝液で満たされている図9 cによる装置のサンプル投入室 (この場合、陰極空間(6)と同一) 内に充填された。電気溶離は10 mAの電流で40 V~70 Vの電圧を5分間印加することにより行われた。核酸は抽出室からピペットで取り出され、例1におけるようにアガロースゲル電気泳動にかけられた。図12には、それに付属するゲル画像が示されている。

【0104】

【表3】

レーン	内容
1	電気溶離前のサンプル投入空間（10）
2	電気溶離後のサンプル投入空間（10）
3	電気溶離後のサンプル抽出空間（7）
4	マーカー（ λ -HindIII）： 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56KB

【0105】

5.) 図7aによる装置を用いた電離溶離

この使用のためには、先ず陽極空間（6）及び陰極空間（8）を画定する、クロス（5）[No. 07/5/1、ゼーファー(SEFAR)社、スイス、リュシュリコン(Rueschlikon)在]と、半透性の膜（14）[Size 3；メディセル・インターナショナル・リミテッド(Medicell Int. Ltd.)社、イギリス、ロンドン在]とを有する図7aによる装置が使用された。それに加えて、これらの両方の組込部の間には形状安定化されたゲル（33）が取り入れられていて、このゲルは、サンプル投入空間（10）及びサンプル抽出空間（7）をそれぞれほぼ250 μ lの容積で画定する。この際、この装置は、個々の基本要素[No. : 011 1120 005 05；J. ピュッツフェルド B. V. (J. Puetzfeld B.V.)、オランダ、アムステルダム在]から構成された。陽極空間（8）と陰極空間（6）のためには、ほぼ750 μ lの容積を有する3つの要素がそれぞれ接着され、クロス（5）と半透性の膜（14）は、それぞれ、穴の開けられたラミネートフォイル[厚さ250 μ m、No. 54x86；ベットヒャー(Boettcher)社、イエーナ(Jena)在]内にラミネート装置[ラミレル(Lamirel)社、MAXIPLAST 335 E]を用いて溶接されて嵌め込まれ、シリコンシール[厚さ1mm、No. 6084.0810、H. ベーグナー(H. Wegener)社、ハンブルグ在]を用いて、ネジランプ装置を用いて前記基本要素間に液密に締付固定されたものである。

【0106】

変形例Aによりゲルが次のように形状安定化された。焼結されたプラスチック[細孔サイズ45 μ m～90 μ m、No. X-4899、ポレックス. (Porex.)社、ジン

グビッツ(Singwitz)在]が、アガロース (0.4%~3%) [シグマ(Sigma)社、
 ミュンヘン在]と電気泳動緩衝液 (1 mM EDTA [シグマ(Sigma)社]と、10
 mM トリス/アセタート [ロート(Roth)社、カールスルーエ(Karlsruhe)在]、p
 H 8.0) から成る加温された混合物内に置かれ、アガロースが凝固され、その
 ようにして形状安定化されたゲル (33) が図7 aによる装置に取り入れられた
 。

【0107】

2. 5 μ g DNA (λ Hind III) [No. #SM0101; MBI フェルメンタス(MBI
 Fermentas)社、セント・レオン・ロート(St. Leon-Roth)在]が直接的にサンプ
 ル投入空間内に入れられ、全装置が1.75 ml 電気泳動緩衝液 (前記参照) で
 満たされた。電極には電気泳動変圧器[ヘルツェル(Hoelzel)社、ドルフェン(Dor
 fen)在]を用いて一定の10 mAで50 V~500 Vの電圧が10分間印加され
 た。

【0108】

図13には、形状安定化されたゲル内の異なるアガロース濃度を用いた電気溶
 離の結果が示されていて、この際、0分~10分の反応速度で、0.8%標準ア
 ガロースゲル (上記参照) を用いて、サンプル投入空間 (10) からの抽出物と
 サンプル抽出空間 (7) からの抽出物が分析された。「ゲルレーン」の見出しの
 下には時間が示されていて、この時間に従ってゲル上のDNAが検出可能であつ
 た。

【0109】

形状安定化された ゲルレーン
 ゲル (33) 内の
 アガロース濃度

マーカー (λ -HindIII) :

23.1|9.4|6.6|4.4|2.3|2.0|0.56KB

0.4%	0分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
0.4%	0分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0.4%	1分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)

0. 4 %	1 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 4 %	2 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 4 %	2 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 4 %	3 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 4 %	3 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 4 %	4 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 4 %	4 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 4 %	5 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 4 %	5 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 4 %	7 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 4 %	7 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 4 %	1 0 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 4 %	1 0 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
	マーカー (λ -HindIII) :
	23. 1 9. 4 6. 6 4. 4 2. 3 2. 0 0. 56KB
0. 8 %	0 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 8 %	0 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 8 %	1 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 8 %	1 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 8 %	2 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 8 %	2 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 8 %	3 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 8 %	3 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 8 %	4 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 8 %	4 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 8 %	5 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 8 %	5 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
0. 8 %	7 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 8 %	7 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)

0. 8 %	1 0 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
0. 8 %	1 0 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
	マーカー (λ-HindIII) :
	23. 1 9. 4 6. 6 4. 4 2. 3 2. 0 0. 56KB
1. 2 %	0 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
1. 2 %	0 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
1. 2 %	1 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
1. 2 %	1 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
1. 2 %	2 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
1. 2 %	2 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
1. 2 %	3 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
1. 2 %	3 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
1. 2 %	4 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
1. 2 %	4 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
1. 2 %	5 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
1. 2 %	5 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
1. 2 %	7 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
1. 2 %	7 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
1. 2 %	1 0 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
1. 2 %	1 0 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
	マーカー (λ-HindIII) :
	23. 1 9. 4 6. 6 4. 4 2. 3 2. 0 0. 56KB
3. 0 %	0 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
3. 0 %	0 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
3. 0 %	1 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
3. 0 %	1 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
3. 0 %	2 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)
3. 0 %	2 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
3. 0 %	3 分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (1 0)

3. 0% 3分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
 3. 0% 4分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
 3. 0% 4分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
 3. 0% 5分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
 3. 0% 5分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
 3. 0% 7分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
 3. 0% 7分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
 3. 0% 10分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
 3. 0% 10分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)

【0110】

サンプル投入空間 (10) 内のDNA (λ Hind III) 量の減少、並びに、サンプル抽出空間 (7) 内における増加が認識できる。それに加えて、より高いアガロース濃度では、より小さな分子量を有するバンドが抑制されるので、このようにして、形状安定化されたゲルを用いて所定の核酸の選別化が達成され得る。

【0111】

6.) 図7aによる装置を用いた電気浸透流の測定

この使用のためには、図7aによる装置が、0.8%アガロースを有する変形例Aの形状安定化されたゲルを用いて稼動された。他の全ての実験条件は例1に順ずる。サンプル投入空間 (10) の最終容積およびサンプル抽出空間 (7) の最終容積を2分～10分の反応速度で次の表に示す。

【0112】

【表4】

時間 (分)	容積 (μ l) サンプル投入空間 (10)	容積 (μ l) サンプル抽出空間 (7)
2	263	237
5	244	230
7	133	203
10	71	150

【0113】

形状安定化されたゲルを使用することによりサンプル抽出空間（7）内の容積が減少されるので、溶離された核酸が対応的に濃縮される。

【0114】

7.) 図7bによる装置を用いた電気溶離

この使用のためには、変形例Bによる形状安定化されたゲルを含む図7bによる装置が使用された。その製造は次のように実施された。即ち、2層のクロス（5）がほぼ2mmの間隔をもって装置内に入れられ、この中間空間が、アガロース（0.4%）と電気泳動緩衝液から成る加温された混合物で満たされた。このアガロースは冷却され、それにより凝固された。

【0115】

2. 5 μ g DNA (λ Hind III) が直接的にサンプル投入空間（10）内に入れられ、全装置が例5のように稼働され、サンプル抽出空間（7）からの結果物が抽出されて分析された。図14には、電気溶離の結果が示されていて、この際、0分～10分の溶離反応速度で、0.8%標準アガロースゲル（上記参照）を用いて、サンプル投入空間（10）からの抽出物とサンプル抽出空間（7）からの抽出物が分析された。

【0116】

形状安定化された ゲルレーン
ゲル（33）内の
アガロース濃度

マーカー（ λ -HindIII）：

23.1|9.4|6.6|4.4|2.3|2.0|0.56KB

0.4%	0分間の電気溶離前のサンプル投入空間（10）
0.4%	0分間の電気溶離後のサンプル抽出空間（7）
0.4%	1分間の電気溶離前のサンプル投入空間（10）
0.4%	1分間の電気溶離後のサンプル抽出空間（7）
0.4%	2分間の電気溶離前のサンプル投入空間（10）
0.4%	2分間の電気溶離後のサンプル抽出空間（7）

- 0. 4 % 3分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
- 0. 4 % 3分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
- 0. 4 % 4分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
- 0. 4 % 4分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
- 0. 4 % 5分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
- 0. 4 % 5分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
- 0. 4 % 7分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
- 0. 4 % 7分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
- 0. 4 % 10分間の電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
- 0. 4 % 10分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)

【0117】

この結果は、例5におけるデータに対応する。

【0118】

8.) 図7bによる装置を用いた電気浸透流の測定

この使用のためには、図7b及び例7による装置が、0. 4%アガロースを有する変形例Bの形状安定化されたゲルを用いて使用された。図7bによる全装置は例1のように稼動された。

【0119】

10分後におけるサンプル投入空間(10)の最終容積およびサンプル抽出室(7)の最終容積を次の表に示す。

【0120】

【表5】

時間 (分)	容積 (μ l) サンプル投入空間 (10)	容積 (μ l) サンプル抽出空間 (7)
0	250	250
10	320	>10

【0121】

形状安定化されたゲルを使用することによりサンプル抽出室(7)内の容積が

減少されるので、溶離された核酸が対応的に濃縮される。

【0122】

9.) より小さな電流電圧を有する図7cによる装置を用いた電気溶離

この使用のためには、図7c及び例5による装置が、0.8%アガロースを有する変形例Aの形状安定化されたゲル(33)を用いて使用された。全装置は、例5とは異なって10倍に濃縮された陽極空間(6)内の電気泳動緩衝液を用いて稼動された。この装置では20V~25Vの電圧で10mAが達成された。電気溶離後における容積は次のように示された。

【0123】

【表6】

時間(分)	容積(μ l) 陰極空間(2)	容積(μ l) サンプル抽出空間(8)
0	750	250
10	766	232

【0124】

この例は、低い電圧領域において、電気溶離のために、最小の電気浸透流を示していて、このことは若干の使用にとって有利であり得る。

【0125】

この結果は、著しく小さな電流電圧を用いて電気溶離が実施され得ることを示していて、このことは対応的な自動化において多大な簡素化を意味し、その理由は、この電流電圧のためには他の安全基準が当てはまるからである。陽極空間と陰極空間に例11のように比較的高い濃度の緩衝液が供給されると、電圧が10V未満に低減される。

【0126】

10.) 焼結されたプラスチックから成る支持部におけるアガロースゲルの使用

標準アガロースゲル(0.8%)が、焼結されたプラスチック[X4588、ポレックス(Porex)社、ジングビッツ(Singwitz)在]に注がれて冷却された。このゲルを

用いてDNA (λ Hind III) が提供され、電気泳動が実施され、染色された (上記参照)。図 15 には、その結果が示されている。

【0127】

11.) ドデシル硫酸ナトリウム (SDS) が現存する、図 7 f による装置を用いた電気溶離

この使用のためには、透析膜 (14) [メディセル (Medicell) 社、例 1 参照] と、形状安定化された 2 つのゲル (33 及び 33a) とを有する図 7 f による装置が使用された。この際、アガロース濃度は (33) にて 0.2%、(33a) にて 2% であり、変形例 A により形状安定化が成されている。30 μ l (10^8 細胞) の酵母細胞懸濁液 (*Saccharomyces cerevisiae*) が、5% ドデシル硫酸ナトリウム [L4390、シグマ (Sigma) 社、ミュンヘン在]、100 mM トリス/HCl [T2584 L4390、シグマ (Sigma) 社、ミュンヘン在]、10 mM EDTA [E5134、シグマ (Sigma) 社、ミュンヘン在]、及び 5 μ l のプロテイナーゼ K 溶液 [1373196、ロッヘ (Roche) 社、マンハイム (Mannheim) 在] から構成される 115 μ l BILATEST 溶解緩衝液 I を用いて、55℃ で 1 時間培養され、サンプル投入室 (10) 内に移された。陽極空間 (8) と陰極空間 (6) は、例 1 の 10 倍に濃縮された 600 μ l の電気泳動緩衝液で双方それぞれ満たされ、残りの室 (7) は 150 μ l の 1 倍濃縮物で満たされた。電気溶離は、10 mA の電流で 7.5 V の電圧を 5 分間ないしは 10 分間印加することによって実施された。核酸は抽出室 (7) からピペットで取り出され、例 1 におけるようにアガロースゲル電気泳動にかけられた。図 16 には、それに付属するゲル画像が示されている。

【0128】

レーン	内容
M	マーカー (λ -HindIII) : 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56KB
0-	電気溶離前のサンプル投入空間 (10)
5-	5 分間の電気溶離後のサンプル投入空間 (10)
5+	5 分間の電気溶離後のサンプル抽出空間 (7)
10-	10 分間の電気溶離後のサンプル投入空間 (10)

10+ 10分間の電気溶離後のサンプル抽出空間(7)

M マーカ (λ-HindIII) :

23.1|9.4|6.6|4.4|2.3|2.0|0.56KB

【0129】

ゲル画像は、ゲノムDNA並びにゲノムRNAを示している。

【0130】

12.) 電気溶離を用いたドデシル硫酸ナトリウムの除去

この実験においては、例11に対応する構成を有する図7fによる装置が使用された。0.4%アガロースを用いて形状安定化されたゲル(33)が製造され、4%アガロースを用いて形状安定化されたゲル(33a)が製造された。サンプル投入室(10)内には、電気泳動緩衝液(前記参照)における0.1%ないしは1%の濃度のドデシル硫酸ナトリウム溶液が投入され、例11におけるように電気溶離にかけられた。その後、サンプル投入室(10)、サンプル抽出室(7)および陽極室(8)からの1μlの溶液が、例13にて詳細に説明されているように、酵母のBCY遺伝子の標準PCRのために提供された。PCR生産物はアガロースゲルを用いて分析され、図17には、その結果が示されている。

【0131】

【表7】

レーン	内容
V	0.1% SDS 初期濃度において、PCRのためにサンプル投入空間（10）から1 μ lを付加 フリー 0.1% SDS 初期濃度において、PCRのためにサンプル投入空間（10）から10 μ lを付加
N	0.1% SDS 初期濃度において、PCRのためにサンプル抽出空間（7）から1 μ lを付加 フリー 0.1% SDS 初期濃度において、PCRのためにサンプル抽出空間（7）から10 μ lを付加
+	0.1% SDS 初期濃度において、PCRのために陽極空間（8）から1 μ lを付加 0.1% SDS 初期濃度において、PCRのために陽極空間（8）から10 μ lを付加
V	1% SDS 初期濃度において、PCRのためにサンプル投入空間（10）から1 μ lを付加 1% SDS 初期濃度において、PCRのためにサンプル投入空間（10）から10 μ lを付加
N	1% SDS 初期濃度において、PCRのためにサンプル抽出空間（7）から1 μ lを付加 1% SDS 初期濃度において、PCRのためにサンプル抽出空間（7）から10 μ lを付加
+	1% SDS 初期濃度において、PCRのために陽極空間（8）から1 μ lを付加 1% SDS 初期濃度において、PCRのために陽極空間（8）から10 μ lを付加
コントロール	PCRのために 1 μ lの0.1% SDS 溶液を付加 PCRのために 10 μ lの0.1% SDS 溶液を付加 PCRのために 1 μ lの1% SDS 溶液を付加 PCRのために 10 μ lの1% SDS 溶液を付加

【0132】

この結果は、1 μ lの0.1%のSDS溶液がPCRを妨害しない（コントロール）のに対して、それよりも多い全てのSDS量はPCR生産物を許容しないことを示している。それに対して、この例においては、サンプル抽出室からの電

電気泳動後に SDS 除去の結果として 1 μ l の 1 % SDS 溶液が PCR を妨害することなく使用され得る。

【0133】

13.) 引き続き増幅を伴う、酵母からの DNA の単純単離

この使用のためには、透析膜 (14) [メディセル (Medicell) 社、例 1 参照] と、形状安定化された 2 つのゲル (33 及び 33a) とを有する図 7 f による装置が使用された。この際、アガロース濃度は (33) 及び (33a) にてそれぞれ 0.15 % であり、変形例 A により形状安定化が成されている。

【0134】

30 μ l (10⁸ 細胞) の酵母細胞懸濁液 (*Saccharomyces cerevisiae*) が、2 % ドデシル硫酸ナトリウム [L4390、シグマ (Sigma) 社、ミュンヘン在]、100 mM トリス/HCl [T2584 L4390、シグマ (Sigma) 社、ミュンヘン在]、10 mM EDTA [E5134、シグマ (Sigma) 社、ミュンヘン在]、及び 5 μ l のプロテインアーゼ K 溶液 [1373196、ロッセ (Roche) 社、マンハイム (Mannheim) 在] から構成される 115 μ l BILATEST 溶解緩衝液 I を用いて、55 °C で 1 時間培養され、サンプル投入室 (10) 内に移された。陽極空間 (8) と陰極空間 (6) は、例 1 の 10 倍に濃縮された 600 μ l の電気泳動緩衝液で双方それぞれ満たされ、残りの室 (7) は 150 μ l の 1 倍濃縮物で満たされた。電気泳動は、10 mA の電流で 7.5 V の電圧を 2 分間印加することによって実施された。核酸は抽出室 (7) からピペットで取り出され、例 1 におけるようにアガロースゲル電気泳動にかけられた。図 18 には、それに付属するゲル画像が示されている。

【0135】

レーン	内容
M	マーカー (λ -HindIII) : 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56KB
1	電気泳動前のサンプル投入空間 (10)
2	2 分間の電気泳動後のサンプル抽出空間 (7)
3	2 分間の電気泳動後の陽極空間 (8)

M マーカー (λ-HindIII) :
23.1|9.4|6.6|4.4|2.3|2.0|0.56KB

【0136】

この結果において、陽極空間 (8) にはDNAが観測されていないことが示されている。意外にも、形状安定化されたゲル (33a) は、サンプル抽出室 (10) におけるよりも10倍の大きさの緩衝液濃度で満たされている陽極室 (8) と共に、半透性の膜と比較可能である核酸用のバリアーを意味している。

【0137】

これらの単離された酵母DNAを用いて、プライマー KV80 : 5' -GCG GAT CCT TAA GTC CAA TCG TCA AAA TT-3' KV102 : 5' -GCG AAT TCG TAT CTT CTT TGC CCA AGG AA-3' [MWGビオテック (MWG Biotech) 社、ミュンヘン、エーバースベルク (Ebersberg) 在] を使用してPCR (米国特許第4683195号公報) が実施される。これらのプライマーを用いて、酵母のBCY1遺伝子から496bp フラグメントが増幅される。PCR配合物には次の構成要素が含まれる。

【0138】

- 0.5 μL プライマー溶液1
 (H_2O bidest (2重蒸留された H_2O) 中 50pmol μL^{-1})
- 0.5 μL プライマー溶液2
 (H_2O bidest (2重蒸留された H_2O) 中 50pmol μL^{-1})
- 2 μL dNTP溶液、それぞれ5mMのヌクレオチドの濃度
 (オイロゲンテック (Eurogentec) 社、
 ベルギー、セレン (Seraing) 在)
- 4 μL MgCl₂ 溶液 25mM (オイロゲンテック (Eurogentec) 社)
- 5 μL 10x PCR緩衝液 (オイロゲンテック (Eurogentec) 社)
- 0.5 u Taqポリメラーゼ (オイロゲンテック (Eurogentec) 社)
- 30 μL まで DNA溶液またはサンプル溶液

【0139】

これらは50 μLの全容積内のものである。配合中にPCRプレートは4℃に冷却される。最後の溶液を付加した後、サンプルが、一度、ピペットを用いて混

合される。PCRは、プリムス96プラス(Primus 96 Plus)[MWGバイオテック(MWG Biotech)社、ミュンヘン在]におけるサーモスプリントプレート[イノヴァ(Innova)社、マンハイム(Mannheim)在]にて実施される。このプログラムは次のステップを含む。

【0140】

110℃にカバー加熱

3分 94℃

－ 30秒 94℃

－ 30秒 50℃

－ 2分 72℃

を用いた27サイクル

5分 72℃

4℃に冷却

【0141】

PCR後に、サンプルは、EDTA[シグマ(Sigma)社、ミュンヘン在]を有する15%～20%ゲル負荷緩衝液と混合される。増幅は、標準アガロースゲル(1.6%)において分析された。図19には、その結果が示されている。

【0142】

【表8】

レーン	内容
M	マーカー (λ-HindIII) : 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56KB
1	電気泳動前のサンプル投入空間(10)からのサンプルを用いたPCR
2	2分間の電気泳動後のサンプル抽出空間(7)からのサンプルを用いたPCR
3	2分間の電気泳動後の陽極空間(8)からのサンプルを用いたPCR
M	マーカー (λ-HindIII) : 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56KB

【0143】

この実験においては、洗浄ステップを伴わずに、SDSを含む溶解混合物からゲノム酵母DNAが電気用離を用いて獲得され、このゲノム酵母DNAは最終的には直接的にPCRに使用された。

【0144】

14.) 引き続き増幅および洗浄吸着剤の使用を伴う、酵母からのDNAの単純単離

この使用のためには、図7fによる装置が例13に従って実施された。

【0145】

例13とは異なり、溶解後に50μl洗浄吸着剤[ロッヘ・ディアグノスティックス(Roche Diagnostics)社、マンハイム(Mannheim)在、Cat. No. 1500 678]が付加され、それから得られた混合物がサンプル投入室内に提供された。電気溶離は、10mAの電流で10.1Vの電圧で10分間実施された。

【0146】

増幅の分析のために標準アガロースゲルが実施された(図20)。

【0147】

【表9】

レーン	内容
1	10分間の電気溶離後のサンプル抽出室(7)
2	10分間の電気溶離後の陽極空間(8)
M	マーカー(λ-HindIII) : 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56KB

【0148】

引き続き、溶離物を用いて例13によるPCRが実施され、上記のように分析された(図21)。

【0149】

【表10】

レーン	内容
1	PCR後の、10分間の電気溶離後のサンプル抽出室（7）
2	PCR後の、10分間の電気溶離後の陽極空間（8）
M	マーカー（ λ -HindIII）： 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56KB

【0150】

15.) 引き続き増幅および2要素緩衝システム（トリス/HCl緩衝液および磷酸緩衝液）の使用を伴う、酵母からのDNAの単純単離

この使用のためには、図7fによる装置が例13に従って実施された。例13と異なり、溶解後に、 Na_2HPO_4 および NaH_2PO_4 [メルク (Merck) 社、ダルムシュタット (Darmstadt) 在、Cat. No. 1.06580.1000ないしは1.06346.1000] から構成される $50\mu\text{l}$ の磷酸緩衝液（ 250mM 、 $\text{pH}7.0$ ）が付加され、それから得られる混合物がサンプル投入室内に提供された。電気溶離は、 10mA の電流で 8.6V の電圧で10分間実施された。

【0151】

増幅前の分析のために標準アガロースゲルが実施された（図22）。

【0152】

【表11】

レーン	内容
1	10分間の電気溶離後のサンプル抽出室（7）
2	10分間の電気溶離後の陽極空間（8）
M	マーカー（ λ -HindIII）： 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56KB

【0153】

引き続き、溶離物を用いて例13によるPCRが実施され、上記のように分析された（図23）。

【0154】

【表 1 2】

レーン	内容
1	PCR後の、10分間の電気溶離後のサンプル抽出室(7)
2	PCR後の、10分間の電気溶離後の陽極空間(8)
M	マーカー(λ -HindIII) : 23.1 9.4 6.6 4.4 2.3 2.0 0.56KB

【0155】

16.) 引き続き増幅および2要素緩衝システム(トリス/HCl緩衝液およびクエン酸塩緩衝液)の使用を伴う、酵母からのDNAの単純単離

この使用のためには、図7fによる装置が例13に従って実施された。例13と異なり、溶解後に、15 μ lのクエン酸塩緩衝液(1M、pH4.5)[アブリケム(Applichem)社、ダルムシュタット(Darmstadt)在、Cat. No. A 2337]が付加され、それから得られる混合物がサンプル投入室内に提供された。電気溶離は、10mAの電流で8.5Vの電圧で0分~6分のサンプル抽出と共に実施された。引き続き、抽出物を用いて例13によるPCRが実施され、上記のように分析された(図24)。

【0156】

レーン 内容

M マーカー(λ -HindIII) :

23.1|9.4|6.6|4.4|2.3|2.0|0.56KB

1 PCR後の、0分間の電気溶離後のサンプル抽出室(7)

2 PCR後の、0分間の電気溶離後のサンプル抽出室(7)

3 PCR後の、0分間の電気溶離後の陽極空間(8)

M マーカー(λ -HindIII) :

23.1|9.4|6.6|4.4|2.3|2.0|0.56KB

1 PCR後の、2分間の電気溶離後のサンプル抽出室(7)

2 PCR後の、2分間の電気溶離後のサンプル抽出室(7)

3 PCR後の、2分間の電気溶離後の陽極空間(8)

- M マーカ (λ-HindIII) :
23.1|9.4|6.6|4.4|2.3|2.0|0.56KB
- 1 PCR後の、4分間の電気泳動後のサンプル抽出室 (7)
 - 2 PCR後の、4分間の電気泳動後のサンプル抽出室 (7)
 - 3 PCR後の、4分間の電気泳動後の陽極空間 (8)

- M マーカ (λ-HindIII) :
23.1|9.4|6.6|4.4|2.3|2.0|0.56KB
- 1 PCR後の、6分間の電気泳動後のサンプル抽出室 (7)
 - 2 PCR後の、6分間の電気泳動後のサンプル抽出室 (7)
 - 3 PCR後の、6分間の電気泳動後の陽極空間 (8)

- M マーカ (λ-HindIII) :
23.1|9.4|6.6|4.4|2.3|2.0|0.56KB

【0157】

この実験は、増幅された物質がサンプル抽出室 (7) 内でのみ検出されたことを示している。

【0158】

17.) 形状安定化されたゲルの製造

変形例Aにより、ゲルが次のように形状安定化された。焼結されたプラスチック[細孔サイズ45μm~90μm, No. X-4899, ポレックス, (Porex.)社、ジングビッツ(Singwitz)在]が、アガロース (0.4%~3%) [シグマ(Sigma)社、ミュンヘン在]と電気泳動緩衝液 (1mM EDTA[シグマ(Sigma)社]と、10mM トリス/アセタート[ロート(Roth)社、カールスルーエ(Karlsruhe)在]、pH8.0) から成る加温された混合物内に置かれ、アガロースが凝固され、そのようにして形状安定化されたゲル (33) が図7aによる装置に取り入れられた。

【0159】

変形例Bにより、形状安定化されたゲルの製造が次のように実施された。即ち、2層のクロス (5) がほぼ2mmの間隔をもって装置内に入れられ、この中間空間が、アガロース (0.4%) と電気泳動緩衝液から成る加温された混合物で

満たされた。このアガロースは冷却され、それにより凝固された。

【0160】

変形例Cはアクリルアミドを有する。

【0161】

18.) 免疫活性蛍光色素を分離するための形状安定化されたゲルの使用

それぞれ600 μ l容積の2つの電極室、投入室(10)[160 μ l]、及び抽出室[160 μ l]から構成され、中間組込部として、透析膜(14)と、0.2%アガロースを有する変形例Aによる形状安定化された2つのゲル(33、33a)とを有する、図25、26による装置において、それらの電極室は、それぞれに2度、10倍に濃縮された例17に基づく600 μ l電気泳動緩衝液で満たされ、抽出室(7)は、150 μ l電気泳動緩衝液(前記参照)で満たされ、及び、投入室(10)は、例1の電気泳動緩衝液内にカスケード(登録商標)・ブルー・ピオシチン(Cascade(登録商標)-Blue-Biocytin)(0.067mg/ml)[モレキュラー・プローブス(Molecular Probes)社、USA、ユージーン(Eugene)在；注文No.: C-6949]を有する溶液で満たされた。本発明による装置は、UV照明テーブル[ビルベール・ルールマ(Vilbert Lourmat)社、フランス、マルヌ・ラ・ヴァレ(Marne la Vallee)在、注文No.: TFX-20M]上にセットされ、本発明による装置には、ゲル検知システム[EDAS120、コダック(Kodak)社、USA、ロチェスター(Rochester)在]が設けられている。図25aには、開始点としての0秒の時点の装置が示されている。投入室(10)内には色素の蛍光発光バンドが見て取れる。引き続き、一定の15mAの電流にてほぼ7.5Vの電圧が120秒間適用された。図25bには、サンプル抽出室内の色素のバンドが示されている。

【0162】

それに加えて、150 μ lの初期溶液と、電気泳動後のサンプル抽出室の150 μ lの溶液とが、それぞれマイクロ滴定プレート[NUNC社、ヴィースバーデン(Wiesbaden)在；マキシソープ(Maxisorb)]に移され、それに対応して検出された。

【0163】

19.) 蛍光色素と抗体から成る免疫混合物を分離するための形状安定化されたゲルの使用

アンチ・ビオチン・抗体[シグマ(Sigma)社、USA、セントルイス在、注文No. : B 7653]が、例2に基づく電気泳動緩衝液にて1 : 100に希釈され、そのうちの100 μ lが、例18に基づく100 μ lのカスケード(登録商標)・ブルー・ビオシチン(Cascade(登録商標)-Blue-Biocytin)溶液を用いて室温で30分間培養され、引き続き、例18による装置にて電気溶離にかけられた。120秒の電気溶離の後、抽出室にて蛍光は検出され得ず、その理由は、色素が抗体に結合し、それにより増加された分子量によって前記条件下で形状安定化されたゲルを通じて移動し得ないためである。色素の蛍光発光特性が抗体結合の結果として消され、結合されていない色素だけが検出可能であるので、検出のためには、ブラッドフォードにより、テストキット[ビオラード(Biorad)社、ミュンヘン在、注文No. : 300 0006]を用いて、フォトメーター[バイオフィォトメーター(BioPhotometer) ; エッペンドルフ(Eppendorf)社、ハンブルク在 ; 注文No. : 6131 000 42]にてタンパク質測定が実施された。それによるタンパク質濃度は次の通りである。

【0164】

【表13】

室種類	タンパク質濃度 [A600]
電気溶離前のサンプル投入室	0.38
電気溶離前のサンプル抽出室	0.11
2分間の電気溶離後のサンプル投入室	0.09
2分間の電気溶離後のサンプル抽出室	0.11

【0165】

この実験は、2%アガロース比率を有する形状安定化されたゲルを用いて繰り返された。

【0166】

【表 14】

室種類	タンパク質濃度 [A 6 0 0]
電気溶離前のサンプル投入室	0. 5 6
電気溶離前のサンプル抽出室	< 0. 1
2 分間の電気溶離後のサンプル投入室	< 0. 1
2 分間の電気溶離後のサンプル抽出室	< 0. 1

【0167】

これらの実験は、自由な蛍光色素が形状安定化されたゲルを通過し、抗体と蛍光色素から成る複合体が電気溶離後の形状安定化されたゲル内に留まることを示している。

【0168】

20.) 電気溶離を用いて放射線免疫アッセイを実施するための形状安定化されたゲルの使用

トリヨードサイロニン (T3) を検出するためのテストキット[メディパン(Medipan)社、ゼルコウ(Selchow)在; T3-R I Aマグナム(T3-RIA magnum)]が次のように使用された。50 μ l サンプルないしは標準液が、前記テストキットからの50 μ l アンチ・T3・抗血清と50 μ l T3・トレーサーを用いて室温で1. 5時間培養された。引き続き、80 μ l の培養混合物と80 μ l 電気泳動緩衝液(前記参照)が混合され、図26による4室装置のサンプル投入空間(10)内に取り入れられ、この4室装置は、10倍に濃縮されている電気泳動緩衝液で満たされたそれぞれ1. 2 ml 容積の陽極空間(8)と陰極空間(6)と、160 μ l 電気泳動緩衝液で満たされたサンプル抽出室(7)とを有する。0. 2%アガロースを有する2つのアガロースフィルターと透析膜が使用された。電気溶離条件は、20 Vで30 mA、及び180秒の経過時間である。その後、サンプル投入空間(10)から10 μ l が抽出され、ガンマ・カウンター[ベルトホルド(Berthold)社、ヴィルドバード(Wildbad)在; LB2111]にて2分間測定された。図27には、その結果が示されている。

【0169】

このテストキットのT3・トレーサーがカルボキシ基にて化学的に変更され、分子がそのために荷電されていないので、マイナスに荷電された抗体と結合された相は形状安定化されたゲル内に移動する。標準液「0」にてトレーサーが結合され、サンプル投入空間（10）から除去され、それに対して、標準液4では例えばトレーサーが抗体から冷たいT3により排除され、比較的多くの量がサンプル投入空間（10）内に留まる。

【図面の簡単な説明】

【図1a】

斜視図として、中間組込部を有する長方形の反応チャンネルを示す図である。

【図1b】

俯瞰図として、狭窄部を有する長方形の反応チャンネルを示す図である。

【図1c】

基本要素を示す図である。

【図1d】

中間組込部を示す図である。

【図1e】

密閉要素を示す図である。

【図1f】

電極受容部を示す図である。

【図1g】

締付装置を有する受容部を示す図である。

【図1h】

48反応チャンネルを有するマイクロ滴定フレームを示す図である。

【図1i】

電極受容部とクランプ部を有する基本要素を示す図である。

【図1j】

開口部とクランプ部を有する基本要素を示す図である。

【図2a】

俯瞰図として、中間組込部を有する反応チャンネルを示す図である。

【図 2 b】

断面図として、中間組込部を有する反応チャンネルを示す図である。

【図 3】

2つの中間組込部を有する反応チャンネルを示す図である。

【図 4】

液体遮断部を有する反応チャンネルを示す図である。

【図 5 a】

液体遮断部が開いている状態を示す図である。

【図 5 b】

液体遮断部が閉じている状態を示す図である。

【図 6】

液体遮断部と膜を有する反応チャンネルを示す図である。

【図 7 a】

変形例Aによる形状安定化されたゲルを用いて電気溶離するための装置を示す図である。

【図 7 b】

変形例Bによる形状安定化されたゲルを用いて電気溶離するための装置を示す図である。

【図 7 c】

3つの室を有する装置を示す図である。

【図 7 d】

形状安定化された2つのゲル層を有する装置を示す図である。

【図 7 e】

形状安定化された3つのゲル層を有する装置を示す図である。

【図 7 f】

斜視図として、反応室を有する平床型ゲルを示す図である。

【図 7 g】

断面図として、反応室を有する平床型ゲルを示す図である。

【図 8】

永久磁石を有する反応室を示す図である。

【図 9 a】

電気溶離用の装置を示す図である。

【図 9 b】

フリットを用いた電気溶離用の装置を示す図である。

【図 9 c】

粒子を用いた電気溶離用の装置を示す図である。

【図 10 a】

電気溶離前および電気溶離後のアガロースゲル部分を示す図である。

【図 10 b】

図 9 a による装置を用いた電気溶離のためのアガロースゲルを示す図である。

【図 11】

図 9 b による装置を用いた電気溶離のためのアガロースゲルを示す図である。

【図 12】

図 9 c による電気溶離を用いて酵母から核酸を単離するためのアガロースゲルを示す図である。

【図 13】

例 5 による電気溶離を分析するための標準アガロースゲルを示す図である。

【図 14】

例 7 による電気溶離を分析するための標準アガロースゲルを示す図である。

【図 15】

焼結されたプラスチックから成る支持部における標準アガロースゲルを示す図である（例 10）。

【図 16】

例 11 による酵母からゲノム DNA 及びゲノム RNA を単離分析するための標準アガロースゲルを示す図である。

【図 17】

異なる電気溶離物を用いた PCR による標準アガロースゲルを示す図である。

【図 18】

増幅前の酵母からゲノムDNAを単離分析するための標準アガロースゲルを示す図である。

【図19】

増幅後の酵母からゲノムDNAを単離分析するための標準アガロースゲルを示す図である。

【図20】

洗浄吸着剤を使用して増幅前の酵母からゲノムDNAを単離分析するための標準アガロースゲルを示す図である。

【図21】

洗浄吸着剤を使用して増幅後の酵母からゲノムDNAを単離分析するための標準アガロースゲルを示す図である。

【図22】

2要素緩衝システムを使用して増幅前の酵母からゲノムDNAを単離分析するための標準アガロースゲルを示す図である。

【図23】

2要素緩衝システムを使用して増幅後の酵母からゲノムDNAを分離分析するための標準アガロースゲルを示す図である。

【図24】

増幅後の酵母からゲノムDNAを単離分析するための標準アガロースゲルを反応速度で示す図である。

【図25】

4つの室を有する装置における蛍光色素の電気泳動を示す図であり、この際、荷電した色素が形状安定化されたゲルを通じて移動する。

使用されている装置の構成を以下に記す（左側から右側へ）

陰極、陰極空間、膜、サンプル投入室、形状安定化されたゲル、サンプル抽出室、形状安定化されたゲル、陽極室、陽極。

注目すべきこととして、蛍光色素が陽極室内にて可視であるということはなく、120秒という短い時間の後には、荷電した色素が既に完全にサンプル抽出室内に移されていることが挙げられる。

【図 2 6】

図 2 5 の装置を図式的に示す図である。

【図 2 7】

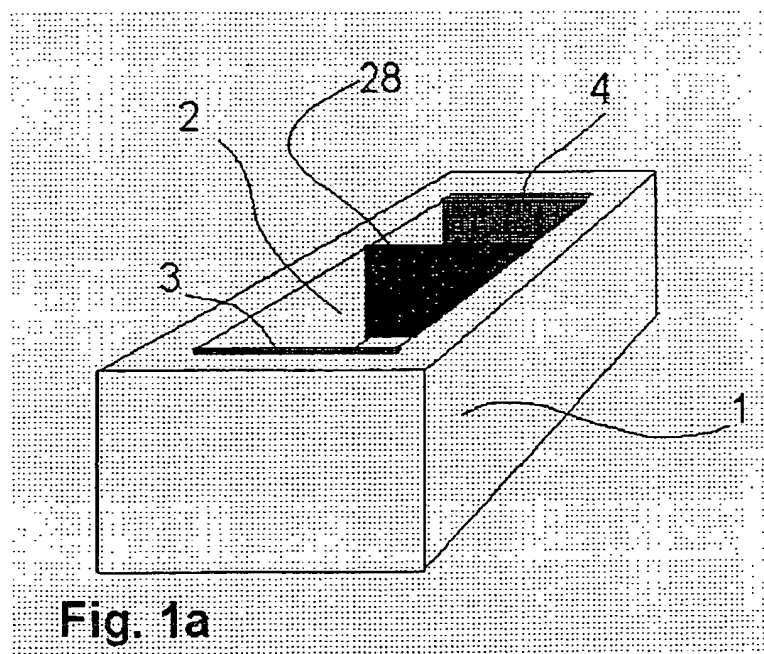
電気泳動を用いた放射線免疫アッセイの結果を示す図である。

【符号の説明】

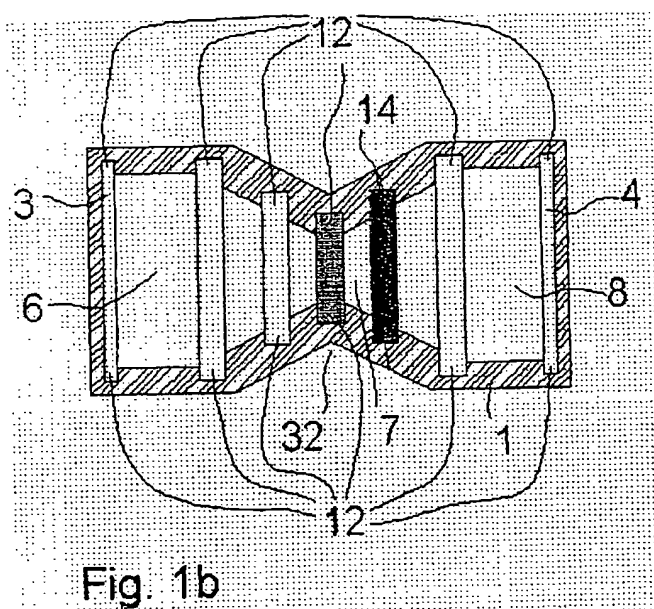
- 1 下方に向かって閉じている本体
- 2 上方に向かって開いているチャンネル
- 3 電極 A、例えば陰極
- 4 電極 B、例えば陽極
- 5 クロス
- 6 陰極空間、ないしは、陰極室
- 7 サンプル抽出空間、ないしは、サンプル抽出室
- 8 陽極空間、ないしは、陽極室
- 9 クランプ円錐部、ないしは、クランプ室
- 10 サンプル投入空間、ないしは、サンプル投入室
- 11 電気泳動分離経路
- 12 組込要素のための本体におけるガイド
- 13 液体遮断部
- 14 半透性の膜
- 15 反応空間、ないしは、反応室（開いている）
- 16 ストップノーズ
- 17 永久磁石
- 18 ミクロ滴定プレートフレーム
- 19 ミクロ滴定プレートストライプ
- 20 取付面
- 21 組み込まれている連結要素
- 22 固相
- 23 締付装置
- 24 基本要素

- 25 密閉要素
- 26 受容部
- 27 フリット
- 28 中間組込部
- 29 ラミネートフィルム
- 30 電気的な導線
- 31 反応チャンネルに対する開口部
- 32 狭窄部
- 33 形状安定化されたゲル
- 34 ゲル層
- 35 反応室
- 36 アガロース平床型ゲル

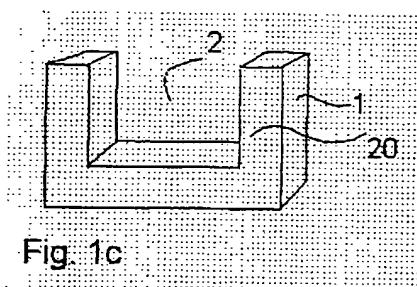
【図1a】



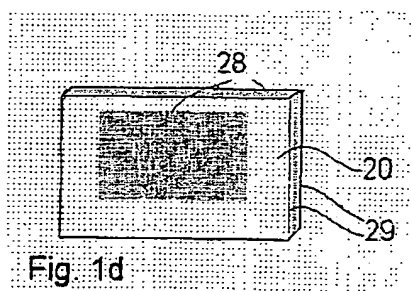
【図 1 b】



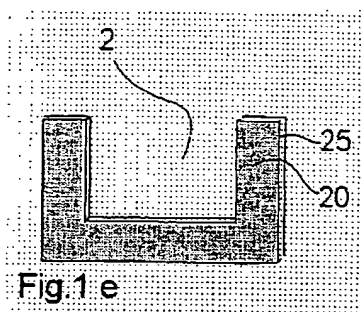
【図 1 c】



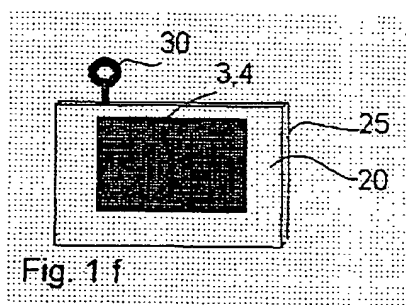
【図 1 d】



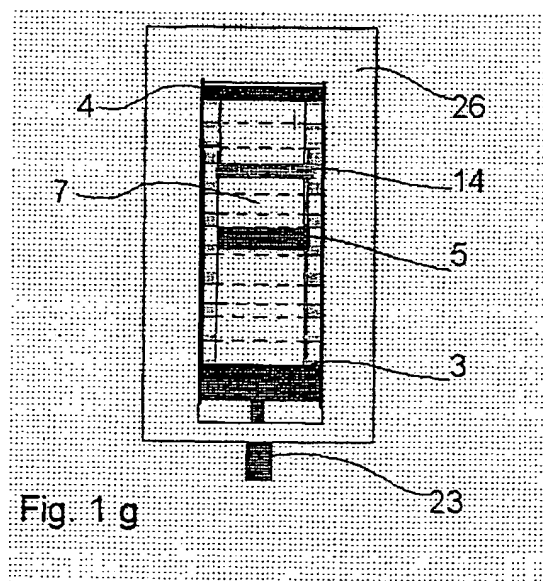
【図 1 e】



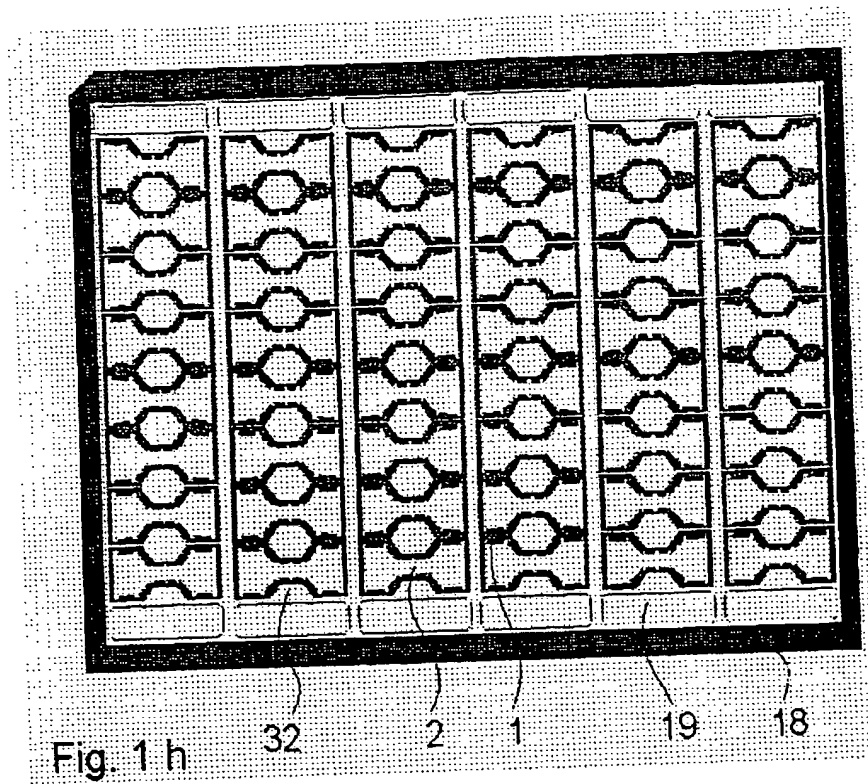
【図 1 f】



【図 1 g】



【図 1 h】



【図 1 i】

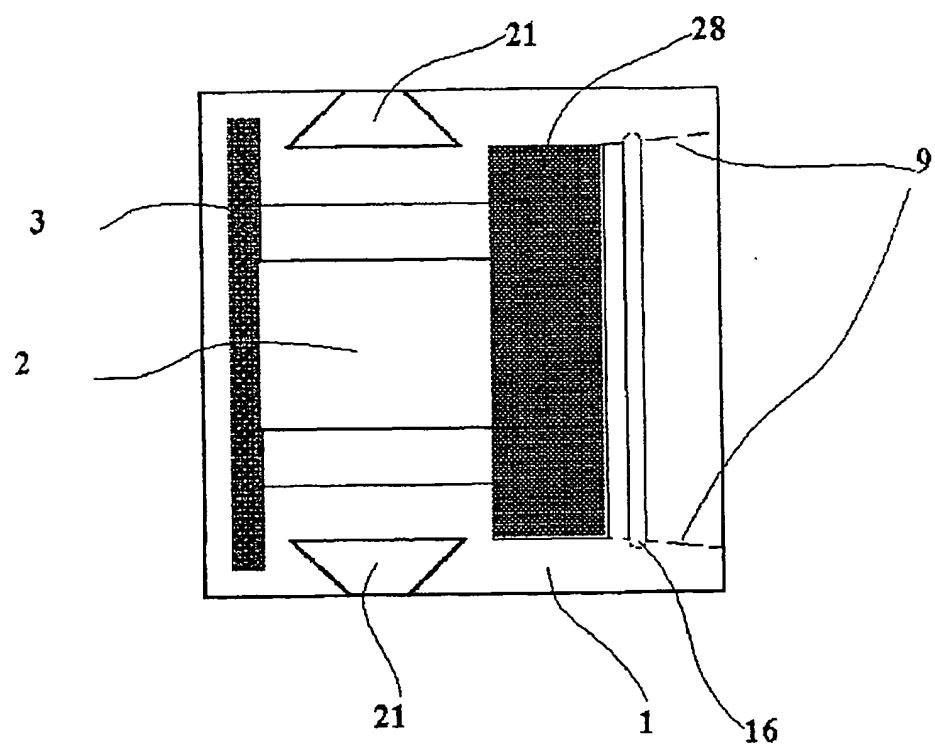


Fig. 1i

【図 1 j】

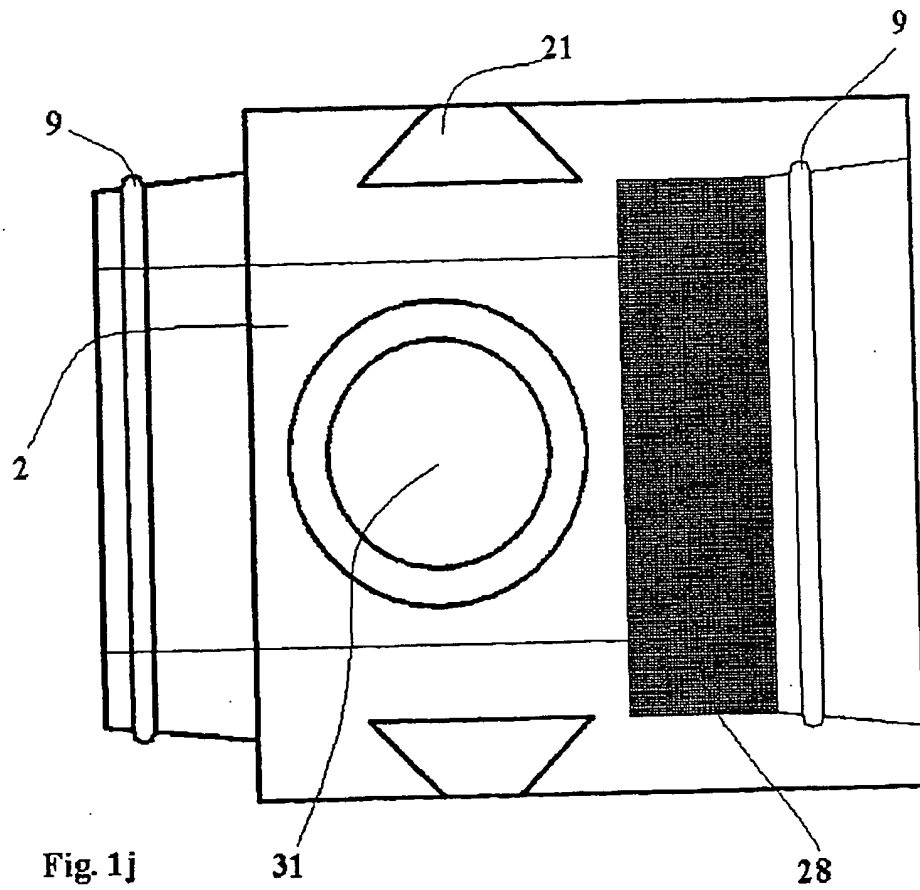


Fig. 1j

【図 2 a】

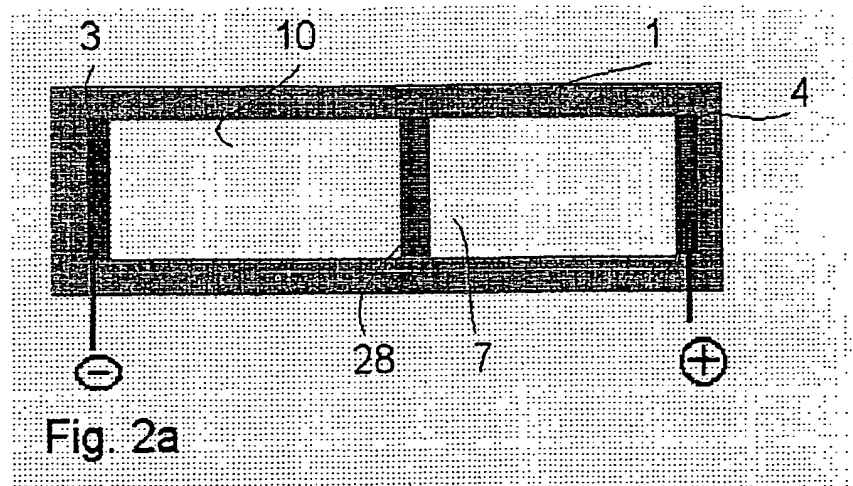
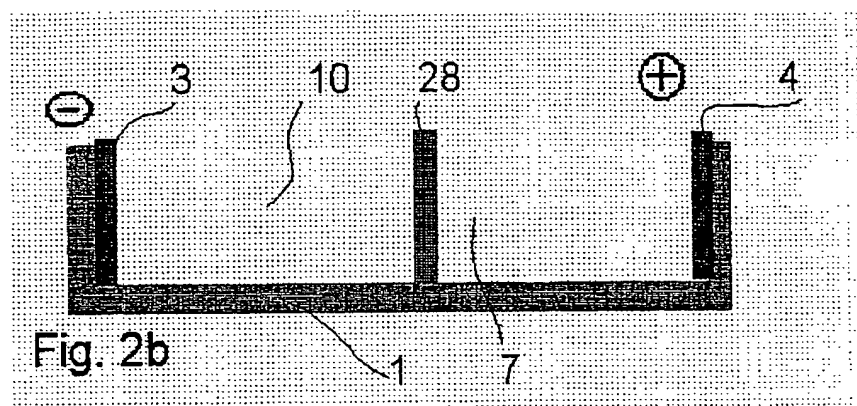
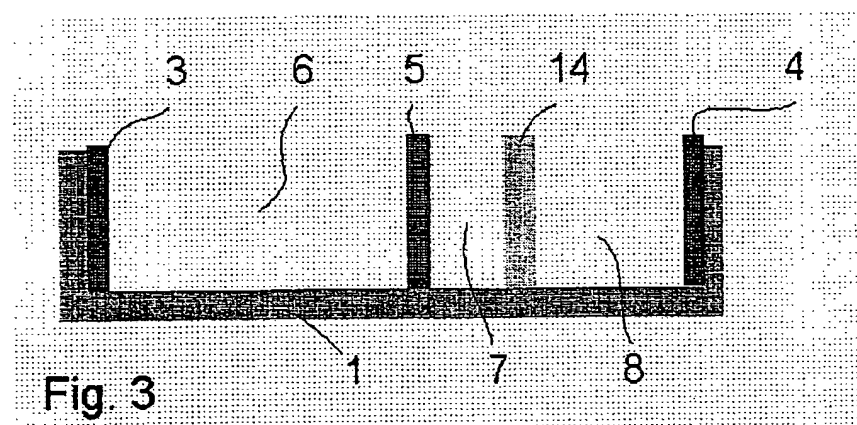


Fig. 2a

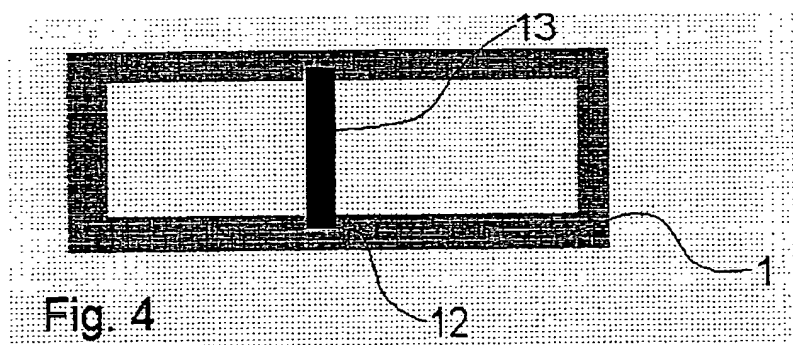
【図 2 b】



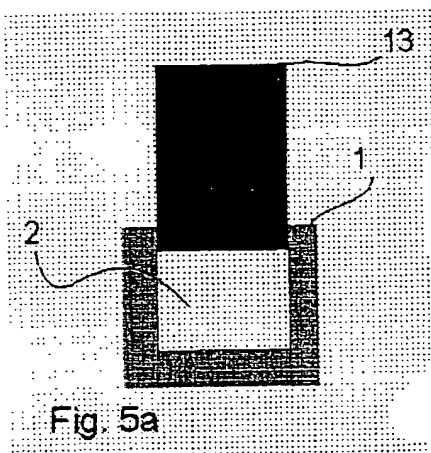
【図 3】



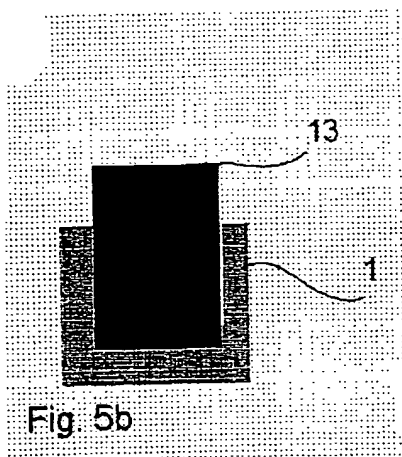
【図 4】



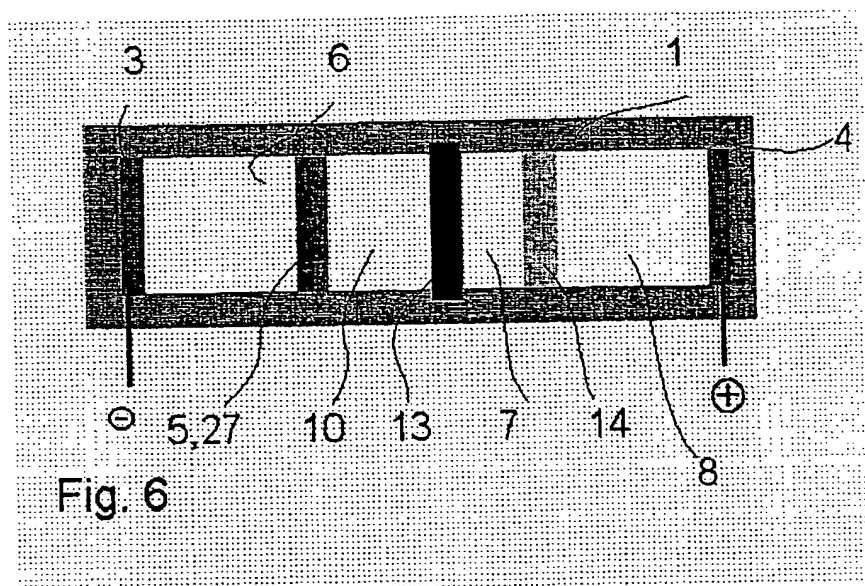
【図 5 a】



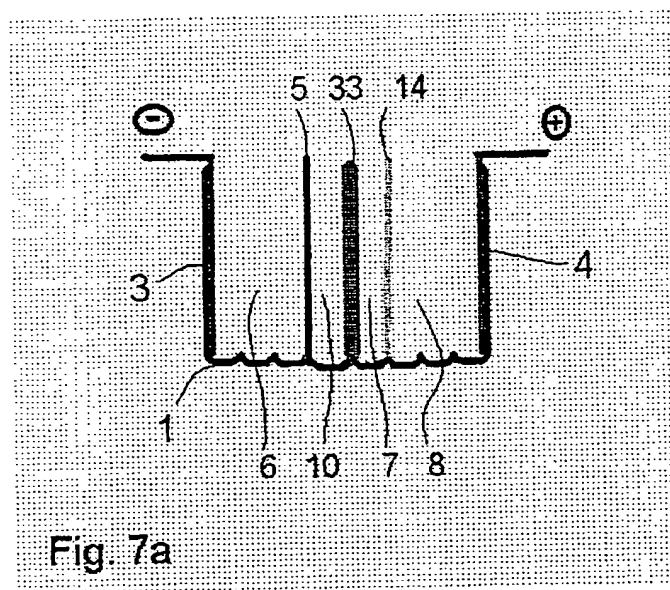
【図 5 b】



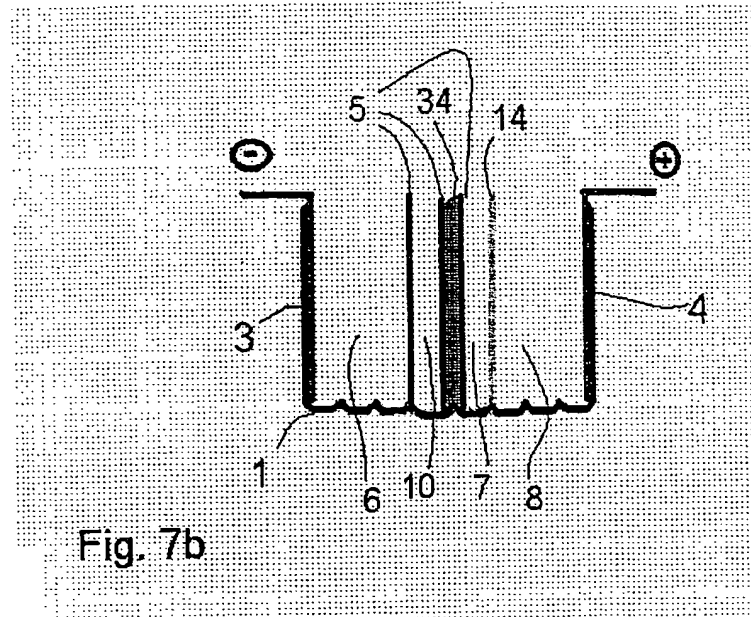
【図 6】



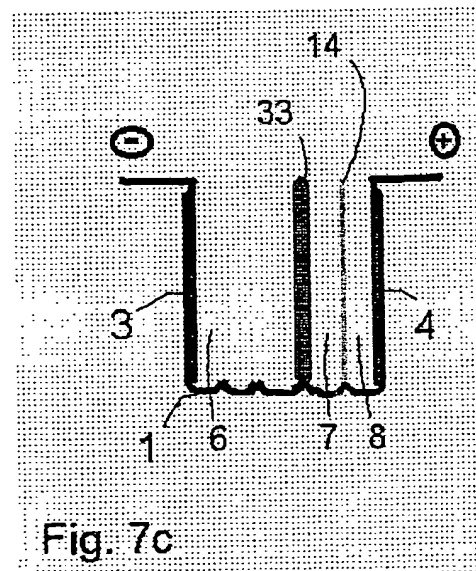
【図 7 a】



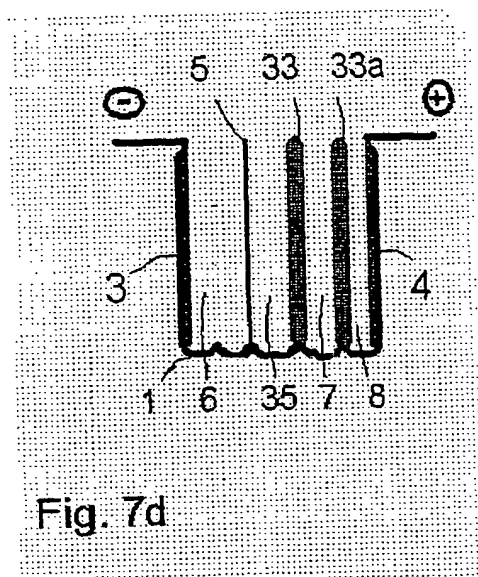
【図 7 b】



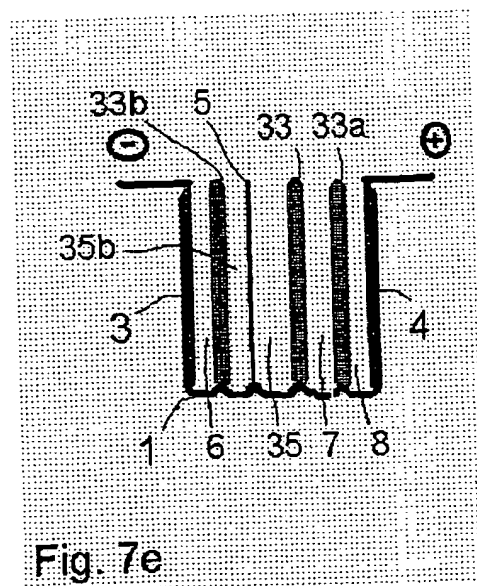
【図 7 c】



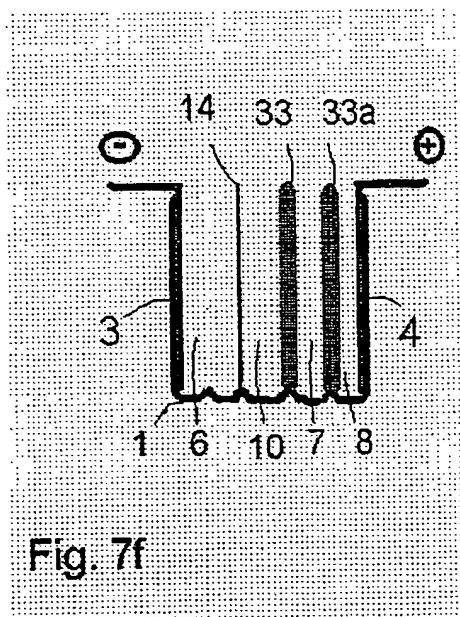
【図 7 d】



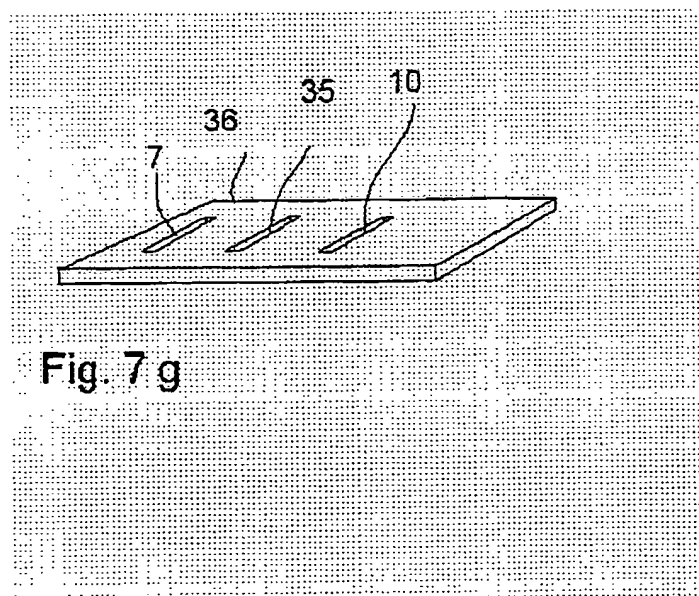
【図 7 e】



【図 7 f】



【図 7 g】



【図 7 h】

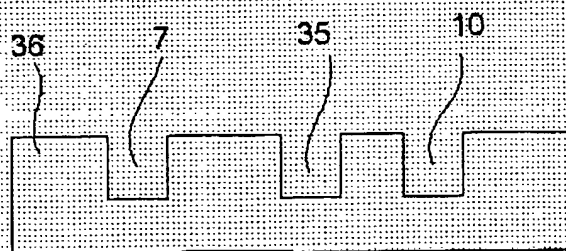


Fig. 7h

【図 8】

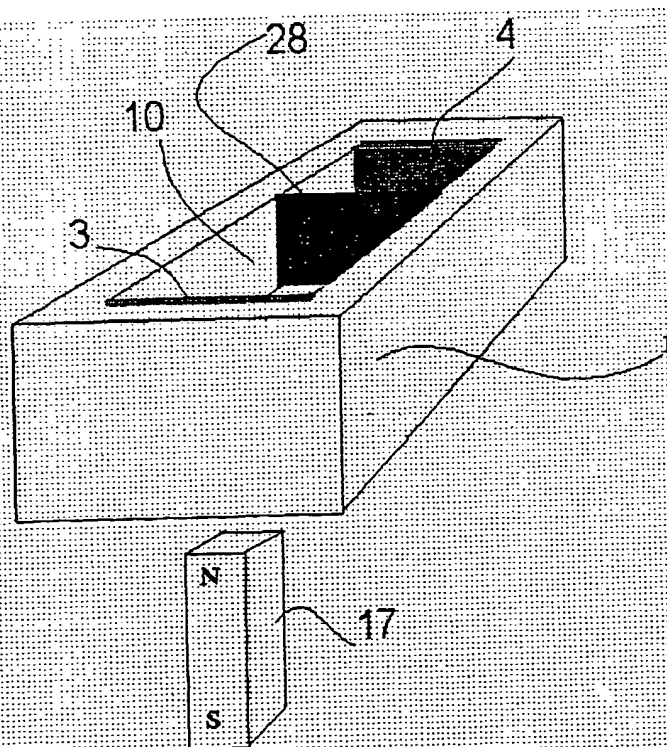
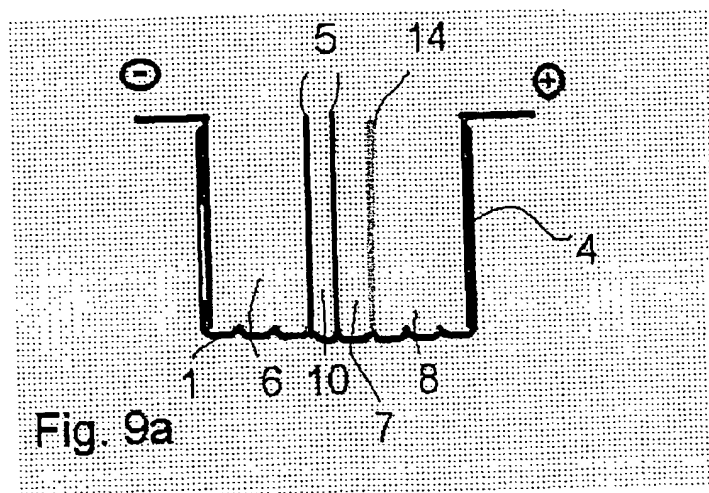
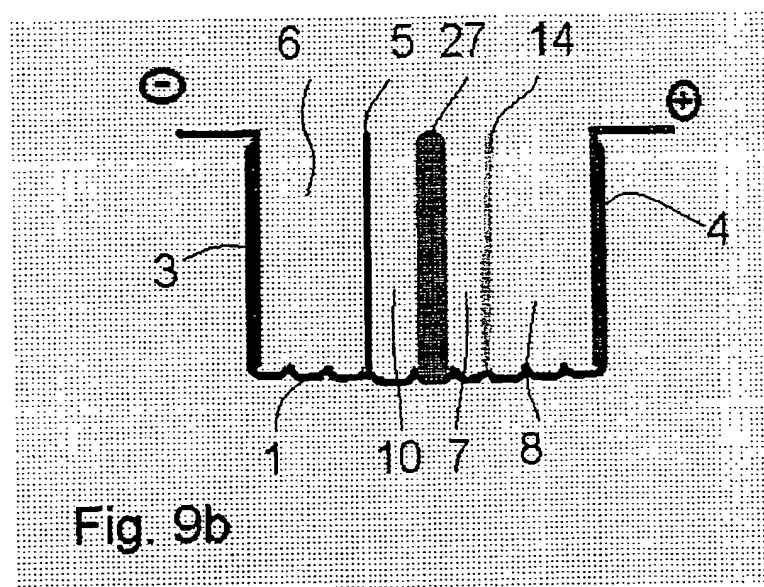


Fig. 8

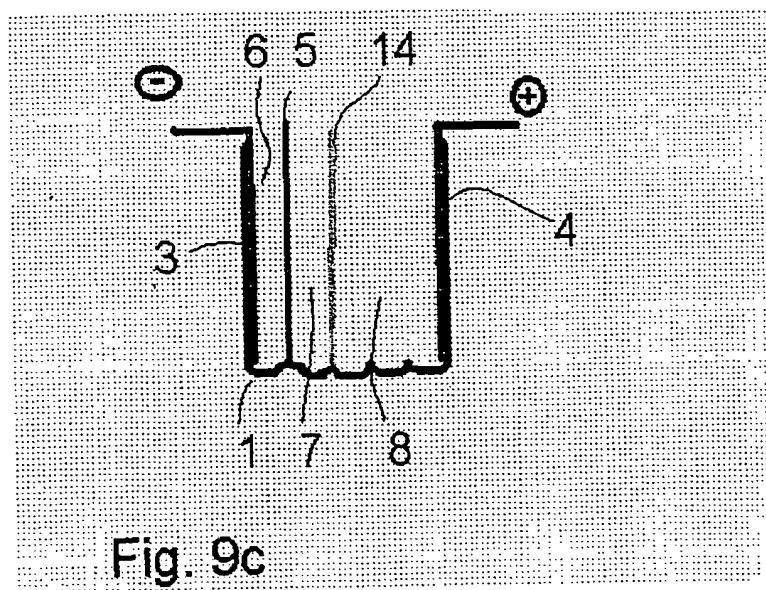
【図 9 a】



【図 9 b】



【図 9 c】



【図 10 a】



【図10b】

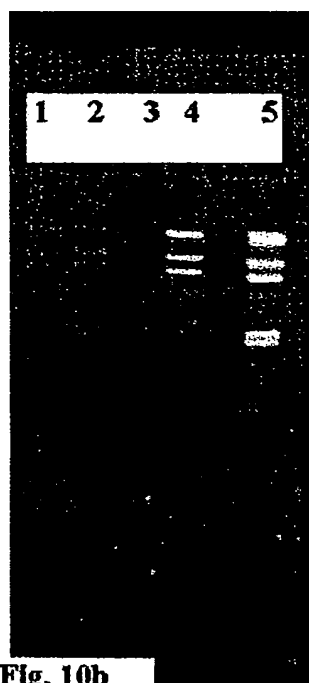


Fig. 10b

【図11】

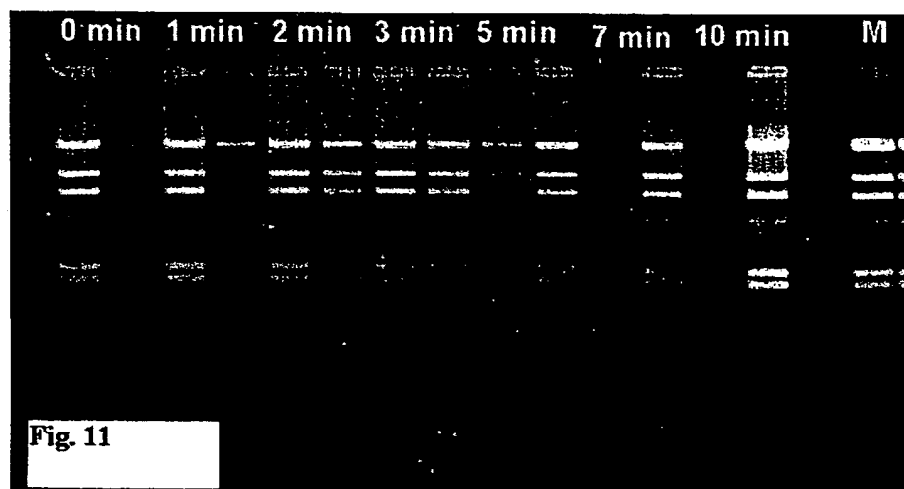


Fig. 11

【図 12】

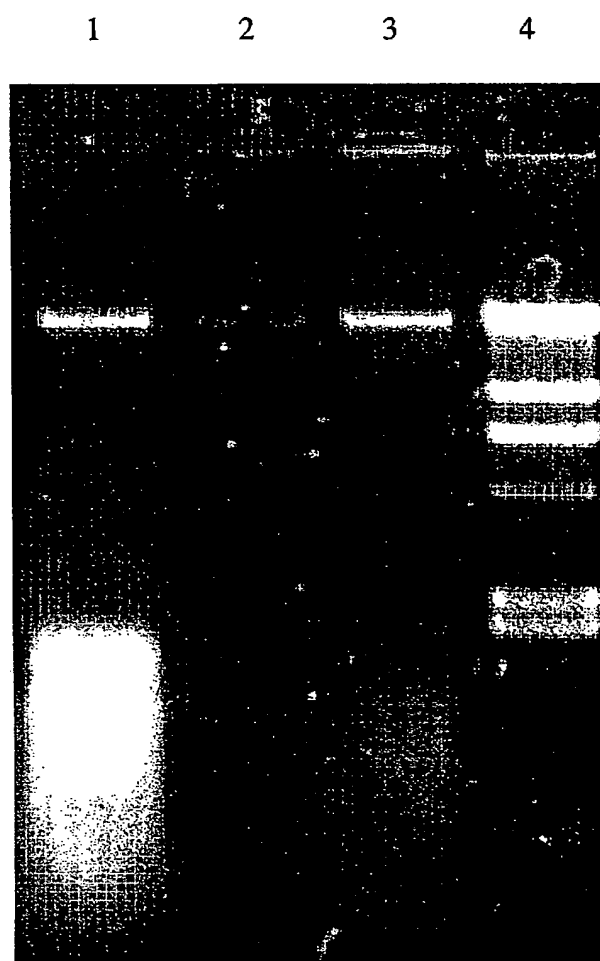
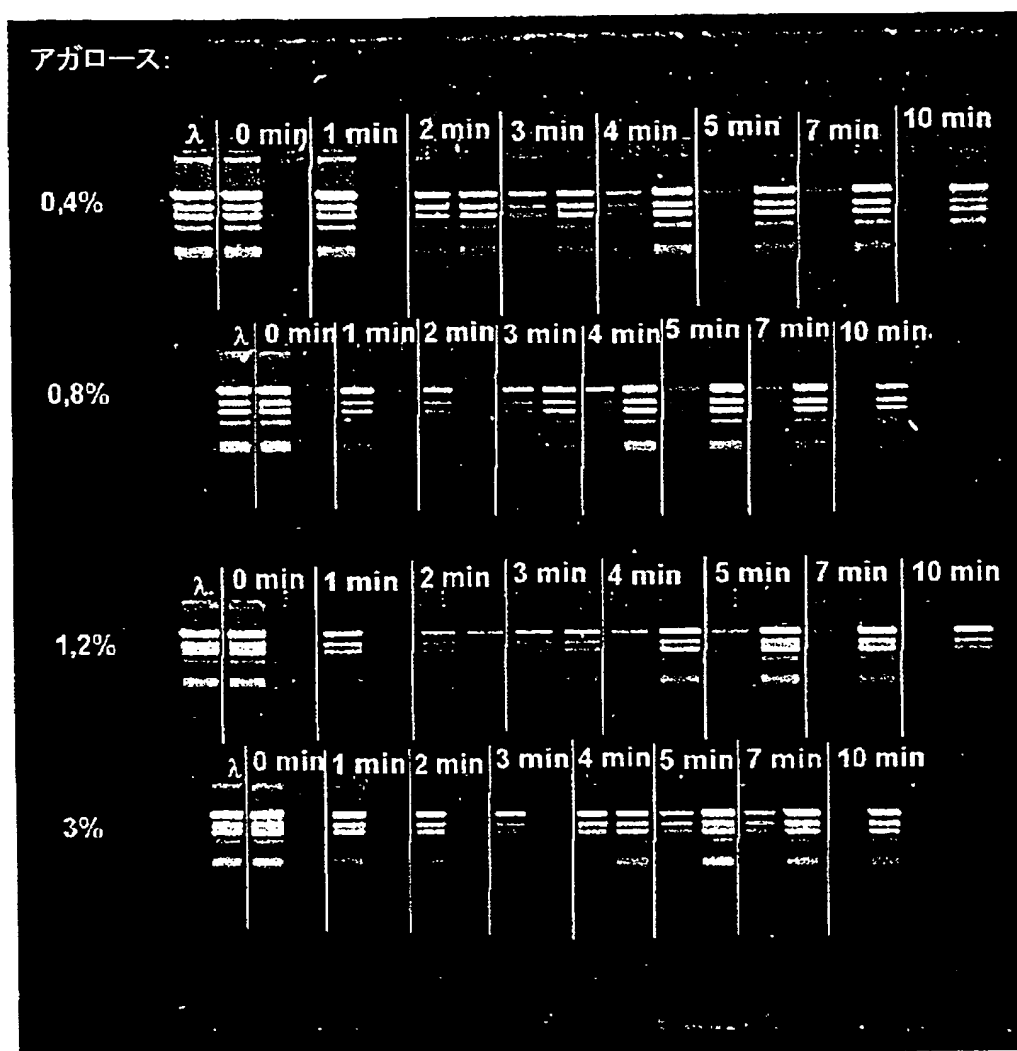


Fig. 12

【図13】



【図 14】

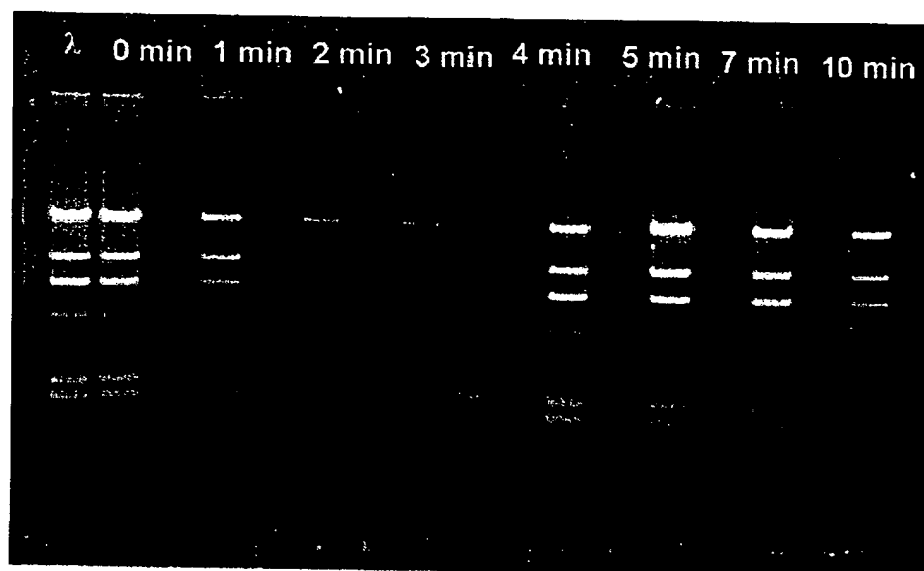


Fig. 14

【図 15】

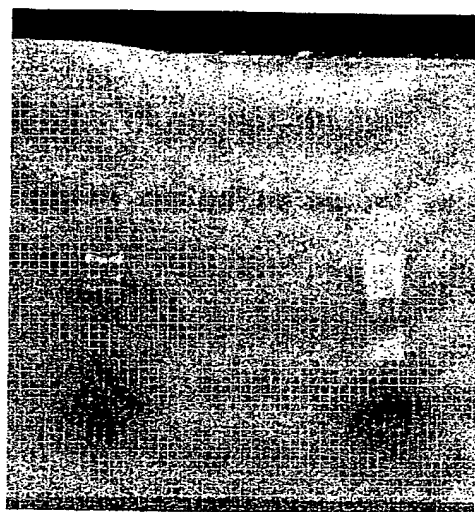


Fig. 15

【図16】

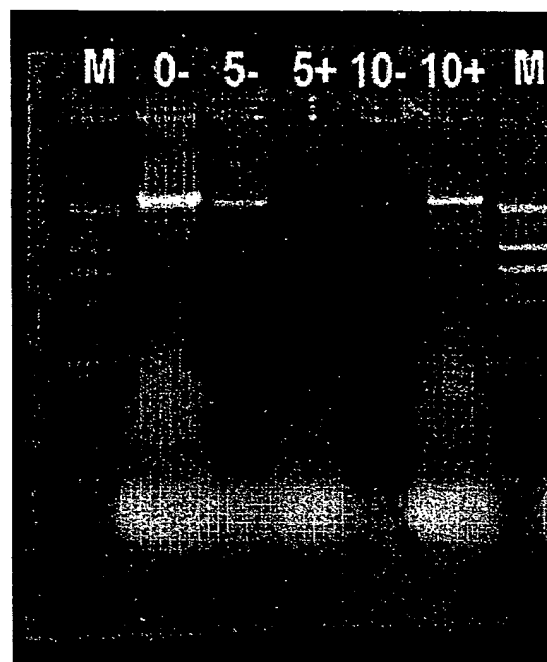
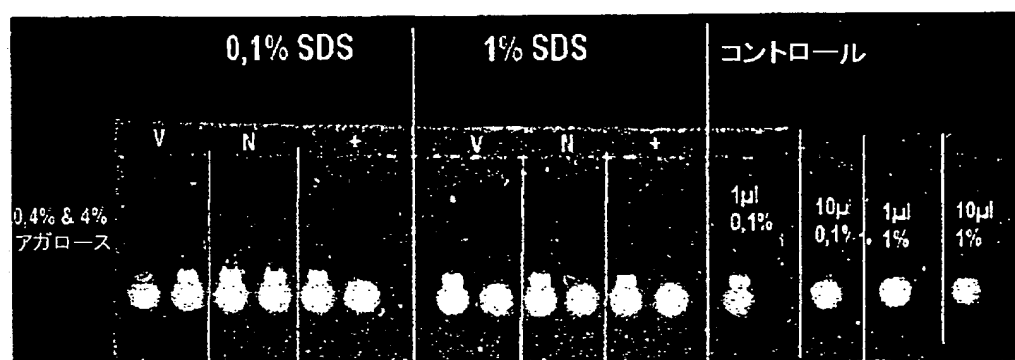


Fig. 16

【図17】



【图 18】

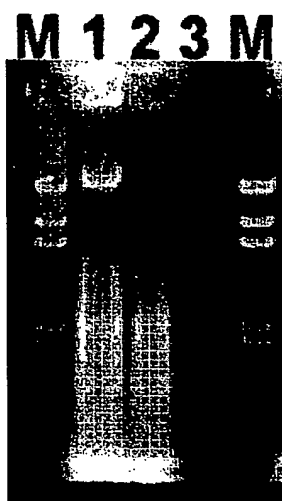


Fig. 18

【图 19】

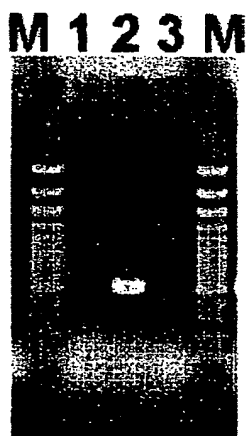


Fig. 19

【図20】

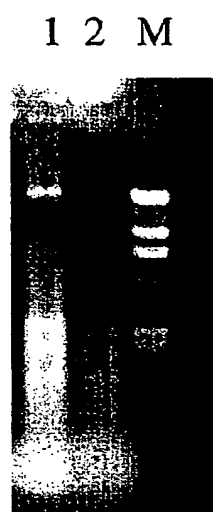


Fig. 20

【図21】

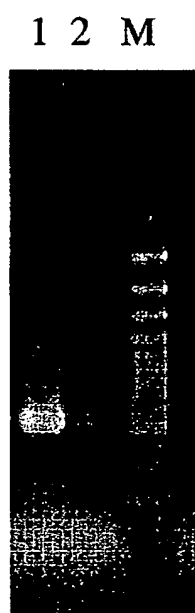


Fig. 21

【図 2 2】



Fig. 22

【図 2 3】

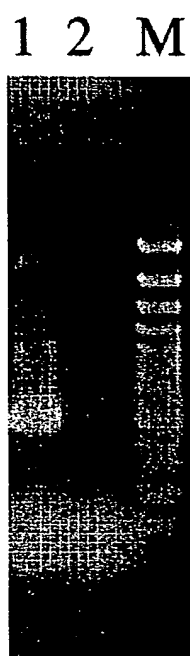


Fig. 23

【图 24】

t=0 t=2 min t=4 min t=6 min
M 1 2 3 M 1 2 3 M 1 2 3 M 1 2 3 M

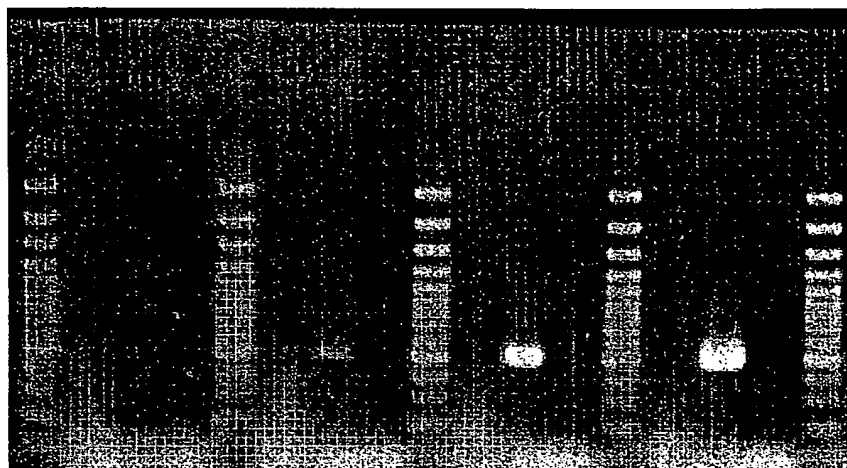
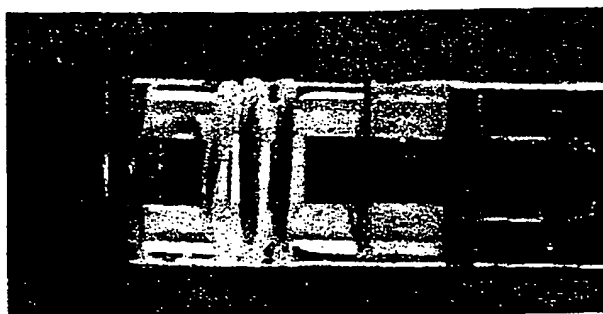


Fig. 24

【図 2 5】

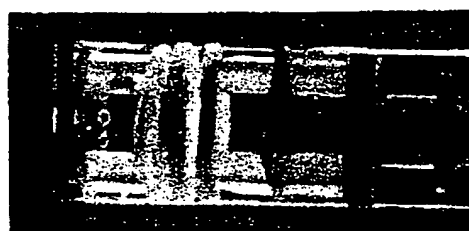


蛍光色素

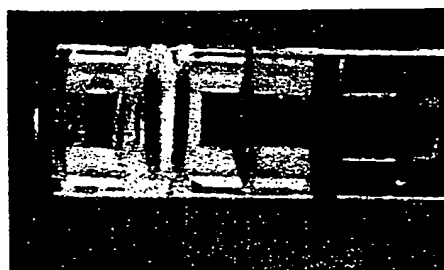
0 sec



60 sec



120 sec



180 sec

【图 26】

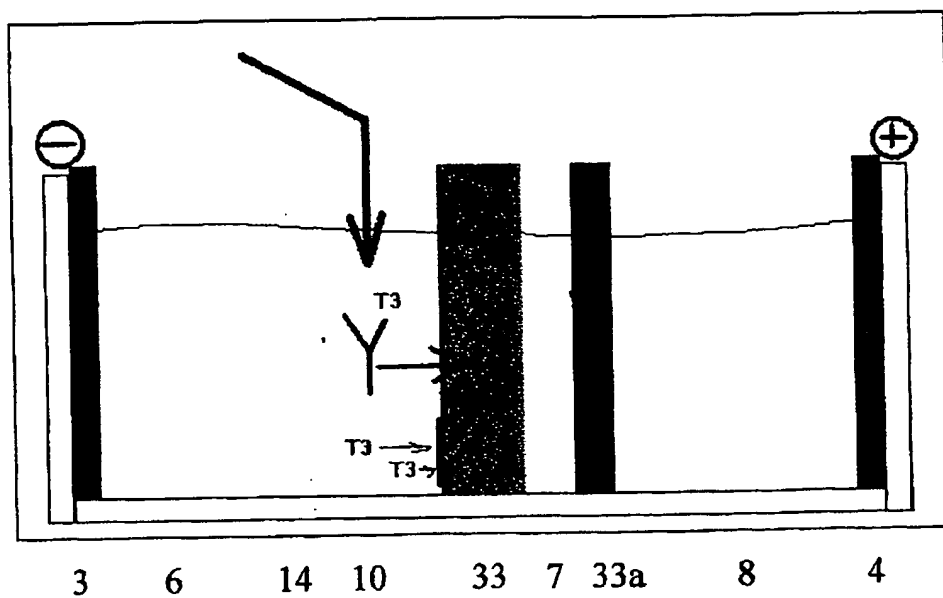
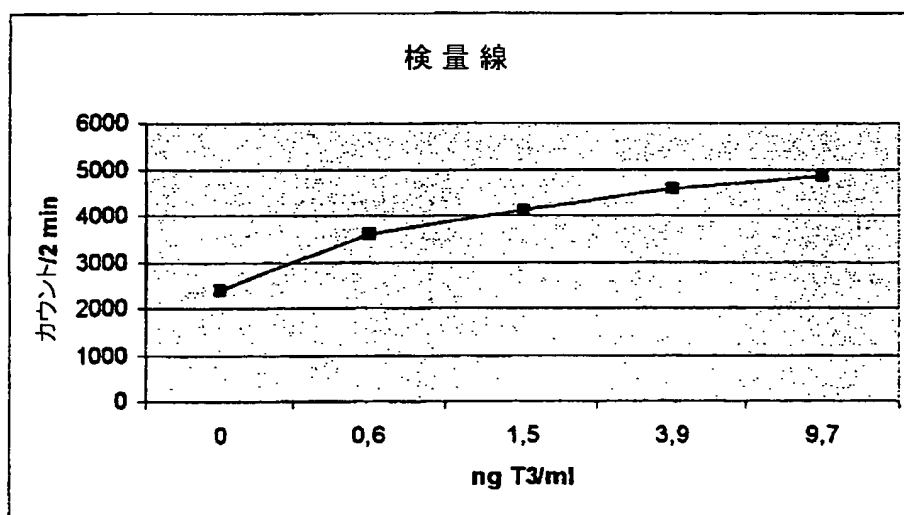


Fig. 26

【図 2 7】

結果

		NgT3/ml	カウント/2min
スタンダード 0	T3を含まない血清	0	2386
スタンダード 1	0,6 ng T3/ml	0,6	3612
スタンダード 2	1,5 ng T3/ml	1,5	4122
スタンダード 3	3,9 ng T3/ml	3,9	4601
スタンダード 4	9,7 ng T3/ml	9,7	4872



【手続補正書】特許協力条約第34条補正の翻訳文提出書

【提出日】平成13年6月28日(2001.6.28)

【手続補正1】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】特許請求の範囲

【補正方法】変更

【補正の内容】

【特許請求の範囲】

【請求項1】上方に向かって開いているチャンネル(2)を備えた下方に向かって閉じている本体(1)と、チャンネル(2)の左右の外側境界部としての2つの電極(3、4)とを有する、荷電した分子を単離するための装置において、

チャンネル(2)における電極(3、4)間に1つ又は複数の中間組込部(28)が配置されていて、この又はこれらの中間組込部(28)がチャンネル(2)を2つ又は複数の室に分割し、少なくとも1つの中間組込部においては、形状安定化されたゲル(33)が扱われ、この形状安定化されたゲル(33)では、焼結されたプラスチックから成る支持要素により形状安定化が達成され、その細孔がゲルで満たされていることを特徴とする装置。

【請求項2】中間組込部(28)の少なくとも1つ、特に全ての中間組込部(28)が、一方では液体遮断部であり、他方では荷電した分子を透過させることを特徴とする、請求項1に記載の装置。

【請求項3】中間組込部(28)の少なくとも1つ、特に全ての中間組込部(28)が、その性状により、荷電した分子の電気溶離が可能であるように電気浸透流を制限することを特徴とする、請求項1および2に記載の装置。

【請求項4】電気浸透流により、サンプル抽出空間(10)の容積が減少されることを特徴とする、請求項1～3に記載の装置。

【請求項5】陽極空間(8)内および陰極空間(6)内では、残りの室内よりも高い濃度を有する緩衝液が使用されることを特徴とする、請求項1～4に記載の装置。

【請求項6】異なるpH値を有する緩衝液が室内にて予め保持されることを特徴とする、請求項1～5に記載の装置。

【請求項7】室内にて、酵素的反応またはレセプター／リガンド・結合が行われることを特徴とする、請求項1～6に記載の装置。

【請求項8】酵素的反応またはレセプター／リガンド・結合が荷電した分子の電気泳動移行中に行われることを特徴とする、請求項7に記載の装置。

【請求項9】陽極から陰極への電気浸透流が生成され、この電気浸透流がサンプル抽出空間（7）内における濃縮を導くことを特徴とする、請求項1～8に記載の装置。

【請求項10】少なくとも1つの電極の周辺が可逆的に磁界にさらされ得ることを特徴とする、請求項1～9に記載の装置。

【請求項11】上方に向かって開いているチャンネルが中央部にて狭窄部を有することを特徴とする、請求項1～10に記載の装置。

【請求項12】上方に向かって開いているチャンネル（2）の容積が、0.01ml～5ml、有利には0.2ml～2mlであることを特徴とする、請求項1～11に記載の装置。

【請求項13】上方に向かって開いているチャンネルが長方形または円筒形であることを特徴とする、請求項1～12に記載の装置。

【請求項14】上方に向かって開いているチャンネルが複数の基本要素から液密に構成されていることを特徴とする、請求項1～13に記載の装置。

【請求項15】電気泳動の目的のための形状安定化されたゲルにおいて、形状安定化が、焼結されたプラスチックから成る支持要素により達成され、その細孔がゲルで満たされていることを特徴とする形状安定化されたゲル。

【請求項16】焼結されたプラスチックがポリプロピレン又はポリエチレンから成ることを特徴とする、請求項15に記載の形状安定化されたゲル。

【請求項17】焼結されたプラスチックが、1μm～200μm、有利には20μm～120μmの細孔サイズを有することを特徴とする、請求項15または16に記載の形状安定化されたゲル。

【請求項18】免疫アッセイにて結合相から自由相を分離するために、請求

項 1 5～1 7に記載の形状安定化されたゲル、または請求項 1～1 4に記載の装置を使用すること。

【請求項 1 9】ゲルブロッティングのために、請求項 1 5～1 7に記載の形状安定化されたゲルを使用すること。

【請求項 2 0】核酸の単離のために、請求項 1～1 4に記載の装置を使用すること。

【請求項 2 1】リボ核酸（RNA）による汚染を伴わずにデオキシリボ核酸（DNA）を単離するために、請求項 1～1 4に記載の装置を使用すること。

【請求項 2 2】デオキシリボ核酸（DNA）による汚染を伴わずにリボ核酸（RNA）を単離するために、請求項 1～1 4に記載の装置を使用すること。

【請求項 2 3】請求項 1～1 4に記載の装置における反応チャンネル内にて電気泳動手段を用いて混合物内の荷電した分子を単離するための方法において、液状の混合物が反応チャンネル内に取り入れられ、反応チャンネル内にて電気泳動にかけられ、反応チャンネル内のこの電気泳動において更にプロセッシングされ、このプロセッシングの後、単離された可溶状の荷電した分子が反応チャンネルから抽出されることを特徴とする方法。

【請求項 2 4】混合物として、溶解された生体サンプルが使用されることを特徴とする、請求項 2 3に記載の方法。

【請求項 2 5】1つ又は複数の形状安定化されたゲルが反応チャンネルを異なる室に分割することを特徴とする、請求項 2 3または 2 4に記載の方法。

【請求項 2 6】反応チャンネル内の電気泳動にてリガンド・レセプター・結合が行われることを特徴とする、請求項 2 3～2 5に記載の方法。

【請求項 2 7】反応チャンネル内の電気泳動にて酵素的反応が行われることを特徴とする、請求項 2 3～2 5に記載の方法。

【請求項 2 8】反応チャンネル内の電気泳動にて濃縮が行われることを特徴とする、請求項 2 3～2 7に記載の方法。

【請求項 2 9】荷電した分子の電気泳動が可能であるように、電気泳動にて電気浸透流が減少されることを特徴とする、請求項 2 3～2 8に記載の方法。

【請求項 3 0】リガンド・レセプター・アッセイ、特に免疫アッセイにて自

由相と結合相が分離され、それにより定量決定が可能とされることを特徴とする、請求項23～29に記載の方法。

【請求項31】ラベルを有する成分を混合物から分離することにより定量決定が実施されることを特徴とする、請求項23～30に記載の方法。

【請求項32】ラベルが、放射性同位体、酵素、蛍光発光物質、または、ルミネセンス物質から成ることを特徴とする、請求項31に記載の方法。

【請求項33】単離された荷電した分子を有する抽出された溶液内の洗浄剤の濃度が、溶解されたサンプルの最初に反応チャンネル内に取り入れられた溶液の濃度よりも小さいことを特徴とする、請求項23～32に記載の方法。

【請求項34】溶解混合物に第2の緩衝成分が付加され、その後に電気分離が行われることを特徴とする、請求項23～33に記載の方法。

【請求項35】リボ核酸（RNA）による汚染を伴わずにデオキシリボ核酸（DNA）が単離されることを特徴とする、請求項23～34に記載の方法。

【請求項36】デオキシリボ核酸（DNA）による汚染を伴わずにリボ核酸（RNA）が単離されることを特徴とする、請求項23～34に記載の方法。

【請求項37】免疫アッセイが実施されることを特徴とする、請求項23～34に記載の方法。

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No.
PCT/EP 00/04560

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER
IPC 7 G01N27/447

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)

IPC 7 G01N

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the International search (name of data base and, where practical, search terms used)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X	WO 97 34908 A (INNOVA) 25 September 1997 (1997-09-25) cited in the application	1,5,8, 18,19, 21,22, 34-37, 42,49,50
Y	page 2, line 19 -page 4, line 12 page 9, line 4 -page 10, line 2 page 11, line 11 -page 13, line 10 figures 7A-7F,8,11,13 — — / —	2,3,9, 11,13, 15,16,20

☒ Further documents are listed in the continuation of box C.

☒ Patent family members are listed in annex.

* Special categories of cited documents:

"A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance

"E" earlier document but published on or after the international filing date

"I" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another claim or other special reason (as specified)

"O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means

"P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

"T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention

"X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone

"Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.

"&" document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search

23 August 2000

Date of mailing of the international search report

01/09/2000

Name and mailing address of the ISA

European Patent Office, P.O. Box 5518 Patentlaan 2
NL - 2280 HV Rijswijk
Tel. (+31-70) 340-2040, Telex 31 651 epo nl
Fax: (+31-70) 340-3010

Authorized officer

Johnson, K

Form PCT/ISA/210 (second sheet) (July 1999)

page 1 of 3

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

 National Application No
 PCT/EP 00/04560

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
Y A	US 4 608 147 A (CLAD A) 26 August 1986 (1986-08-26) cited in the application column 1, line 62 -column 6, line 25 figures 1-3	2,3,11, 13,15, 16,20 7,34-37, 42,49,50
Y A	GOEBEL U ET AL: "Quantitative electroelution of oligonucleotides and large DNA fragments from gels and purification by electrodialysis" JOURNAL OF BIOCHEMICAL AND BIOPHYSICAL METHODS, vol. 14, no. 5, 1987, pages 245-260, XP002048467 ISSN 0165-022X	9 1-3,5, 11,15, 20-22, 34-37, 49,50
X Y A	DE 197 25 190 A (INNOVA) 17 December 1998 (1998-12-17) page 246, paragraph 3 -page 249, paragraph 2 page 259, paragraph 3 figures 1,2 page 3, line 17 -page 4, line 46 figures 3,7-9 & WO 98 58251 A (...) cited in the application	37,38, 40-42, 44-46,51 1-5, 7-11, 13-16, 18-22, 32-34, 39,43 47,48
Y A	US 4 204 929 A (BIER M) 27 May 1980 (1980-05-27) column 3, line 9 -column 4, line 14 column 5, line 22 -column 9, line 9 figures 1-3	1-5, 7-11, 13-16, 18-22, 32-34, 39,43 6,12,17
	-/-	

1

Form PCT/ISA/210 (continuation of second sheet) (July 1992)

page 2 of 3

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

national Application No
PCT/EP 00/04560

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
X Y A	US 4 707 233 A (MARGOLIS J) 17 November 1987 (1987-11-17) column 3, line 28 -column 4, line 49 figures 1,3; example 1	23,27,30 4,32,39 1-5,7,8, 24-26, 28,29
X Y A	EP 0 240 586 A (GREGOR H P) 14 October 1987 (1987-10-14) examples 48,56	23,27-29 10 4,24-26, 32,39
X A	GB 1 359 944 A (MILES LABORATORIES) 17 July 1974 (1974-07-17) page 1, line 12 -page 3, line 113 figures 1,2,5	23-25 1,2,4, 26,32, 34,37,39
X A	FR 2 614 907 A (GERIBALDI M) 10 November 1988 (1988-11-10) page 1, line 25 -page 5, line 19 figures 1-5	23,27, 28,31 4,29,32, 39
P,X	DE 299 08 807 U (BILATEC) 11 November 1999 (1999-11-11) the whole document	1-3, 5-11, 18-22,34

1

Form PCT/ISA/210 (continuation of second sheet) (July 1992)

page 3 of 3

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No

PCT/EP 00/04560

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
WO 9734908 A	25-09-1997	DE 19610354 C EP 0891369 A US 6071395 A	20-11-1997 20-01-1999 06-06-2000
US 4608147 A	26-08-1986	DE 3337669 A DE 3513897 A FR 2553295 A GB 2148326 A, B JP 60098347 A	02-05-1985 30-10-1986 19-04-1985 30-05-1985 01-06-1985
DE 19725190 A	17-12-1998	WO 9858251 A EP 0988536 A	23-12-1998 29-03-2000
US 4204929 A	27-05-1980	DE 2967232 D EP 0018375 A JP 55500261 T WO 7900942 A US 4362612 A	31-10-1984 12-11-1980 01-05-1980 15-11-1979 07-12-1982
US 4707233 A	17-11-1987	GB 2177211 A, B	14-01-1987
EP 0240586 A	14-10-1987	DE 3687577 T US 4596858 A	24-06-1993 24-06-1986
GB 1359944 A	17-07-1974	AU 475968 B AU 5733873 A CA 1009181 A DE 2336414 A FR 2192875 A IL 42596 A JP 49046498 A	09-09-1976 09-01-1975 26-04-1977 31-01-1974 15-02-1974 31-03-1976 04-05-1974
FR 2614907 A	10-11-1988	NONE	
DE 29908807 U	11-11-1999	NONE	

Form PCT/ISA/210 (patent family annex) (July 1992)

フロントページの続き

(51) Int. Cl. ⁷	識別記号	F I	テーマコード (参考)
C 1 2 Q	1/68	G 0 1 N 27/26	3 1 5 F 3 2 5 E 3 1 5 G
		C 1 2 N 15/00	A
(81) 指定国	EP (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, I T, LU, MC, NL, PT, SE), JP, US		
(72) 発明者	ビーンハウス ゲルハルト ドイツ連邦共和国 デー・82407 ヴィー レンバッハ カルヴェンデルシュトラッセ 1		
(72) 発明者	ラング ハンス エル ドイツ連邦共和国 デー・68623 ラムベ ルトハイム レーマーシュトラッセ 99デ ー		
F ターム (参考)	2G045 DA12 DA13 DA14 DA36 FB03 FB05 2G052 AA28 AB18 AB20 AD26 AD46 CA04 DA09 EA04 ED04 ED14 FD02 GA21 GA22 GA30 JA16 4B024 AA11 AA19 AA20 CA01 CA11 HA11 4B029 AA23 BB20 4B063 QA01 QA13 QQ05 QQ07 QQ42 QQ52 QR01 QR43 QR51 QS12 QS16 QS39 QX01		